

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.**

THIS PAGE BLANK (USPTO)
THIS PAGE BLANK (USPTO)

<p>(51) Internationale Patentklassifikation ⁵ : G01N 33/543, 33/551, 33/547 G01N 21/55, 27/00</p>	A1	<p>(11) Internationale Veröffentlichungsnummer: WO 92/10757</p> <p>(43) Internationales Veröffentlichungsdatum: 25. Juni 1992 (25.06.92)</p>		
<table style="width: 100%; border: none;"> <tr> <td style="width: 50%; vertical-align: top; padding: 5px;"> <p>(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP91/02393</p> <p>(22) Internationales Anmeldedatum: 12. Dezember 1991 (12.12.91)</p> <p>(30) Prioritätsdaten: P 40 39 677.0 12. Dezember 1990 (12.12.90) DE</p> <p>(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): BOEHRINGER MANNHEIM GMBH [DE/DE]; Sandhofer Straße 112-132, D-6800 Mannheim (DE).</p> <p>(72) Erfinder; und (75) Erfinder/Anmelder (nur für US) : KNOLL, Wolfgang [DE/DE]; Elsa-Brandström-Straße 18d, D-6500 Mainz (DE). SCHMITT, Franz-Josef [DE/DE]; Matthiasstraße 19, D-5501 Leiwen (DE). KLEIN, Christian [DE/DE]; Blütenstraße 16, D-8120 Weilheim (DE).</p> </td> <td style="width: 50%; vertical-align: top; padding: 5px;"> <p>(74) Anwälte: WEICKMANN, H. usw. ; Kopernikusstrasse 9, D-8000 München 80 (DE).</p> <p>(81) Bestimmungsstaaten: AT (europäisches Patent), BE (europäisches Patent), CH (europäisches Patent), DE (europäisches Patent), DK (europäisches Patent), ES (europäisches Patent), FR (europäisches Patent), GB (europäisches Patent), GR (europäisches Patent), IT (europäisches Patent), JP, LU (europäisches Patent), MC (europäisches Patent), NL (europäisches Patent), SE (europäisches Patent), US.</p> <p>Veröffentlicht <i>Mit internationalem Recherchenbericht.</i></p> </td> </tr> </table>			<p>(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP91/02393</p> <p>(22) Internationales Anmeldedatum: 12. Dezember 1991 (12.12.91)</p> <p>(30) Prioritätsdaten: P 40 39 677.0 12. Dezember 1990 (12.12.90) DE</p> <p>(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): BOEHRINGER MANNHEIM GMBH [DE/DE]; Sandhofer Straße 112-132, D-6800 Mannheim (DE).</p> <p>(72) Erfinder; und (75) Erfinder/Anmelder (nur für US) : KNOLL, Wolfgang [DE/DE]; Elsa-Brandström-Straße 18d, D-6500 Mainz (DE). SCHMITT, Franz-Josef [DE/DE]; Matthiasstraße 19, D-5501 Leiwen (DE). KLEIN, Christian [DE/DE]; Blütenstraße 16, D-8120 Weilheim (DE).</p>	<p>(74) Anwälte: WEICKMANN, H. usw. ; Kopernikusstrasse 9, D-8000 München 80 (DE).</p> <p>(81) Bestimmungsstaaten: AT (europäisches Patent), BE (europäisches Patent), CH (europäisches Patent), DE (europäisches Patent), DK (europäisches Patent), ES (europäisches Patent), FR (europäisches Patent), GB (europäisches Patent), GR (europäisches Patent), IT (europäisches Patent), JP, LU (europäisches Patent), MC (europäisches Patent), NL (europäisches Patent), SE (europäisches Patent), US.</p> <p>Veröffentlicht <i>Mit internationalem Recherchenbericht.</i></p>
<p>(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP91/02393</p> <p>(22) Internationales Anmeldedatum: 12. Dezember 1991 (12.12.91)</p> <p>(30) Prioritätsdaten: P 40 39 677.0 12. Dezember 1990 (12.12.90) DE</p> <p>(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): BOEHRINGER MANNHEIM GMBH [DE/DE]; Sandhofer Straße 112-132, D-6800 Mannheim (DE).</p> <p>(72) Erfinder; und (75) Erfinder/Anmelder (nur für US) : KNOLL, Wolfgang [DE/DE]; Elsa-Brandström-Straße 18d, D-6500 Mainz (DE). SCHMITT, Franz-Josef [DE/DE]; Matthiasstraße 19, D-5501 Leiwen (DE). KLEIN, Christian [DE/DE]; Blütenstraße 16, D-8120 Weilheim (DE).</p>	<p>(74) Anwälte: WEICKMANN, H. usw. ; Kopernikusstrasse 9, D-8000 München 80 (DE).</p> <p>(81) Bestimmungsstaaten: AT (europäisches Patent), BE (europäisches Patent), CH (europäisches Patent), DE (europäisches Patent), DK (europäisches Patent), ES (europäisches Patent), FR (europäisches Patent), GB (europäisches Patent), GR (europäisches Patent), IT (europäisches Patent), JP, LU (europäisches Patent), MC (europäisches Patent), NL (europäisches Patent), SE (europäisches Patent), US.</p> <p>Veröffentlicht <i>Mit internationalem Recherchenbericht.</i></p>			
<p>(54) Title: UNIVERSAL BINDING FILM</p> <p>(54) Bezeichnung: UNIVERSALBINDEFILM</p> <p>(57) Abstract</p> <p>A binding matrix contains a substrate upon which are adsorbed by means of anchoring groups solid phase reactants capable of binding at least one free reaction partner. The solid-phase reactant forms a diluted and essentially laterally homogeneous binding layer on the surface of the substrate. In addition, according to an assaying process for an analyte in an assay solution, a solid-phase reactant that forms a component of the disclosed binding matrix is used. The specific binding reaction is preferably determined by optical reflection techniques.</p> <p>(57) Zusammenfassung</p> <p>Die Erfindung betrifft eine Bindematrix, enthaltend ein Trägermaterial und einen daran über Ankergruppen adsorbierten Festphasen-Reaktanden, der mit mindestens einem freien Reaktionspartner bindefähig ist, worin der Festphasen-Reaktand eine verdünnte und im wesentlichen lateral homogene Binde-schicht auf der Oberfläche des Trägermaterials bildet. Weiterhin wird ein Verfahren zur Bestimmung eines Analyten in einer Probelösung beansprucht, worin man einen Festphasen-Reaktanden verwendet, der Bestandteil einer erfindungsgemäßen Bindematrix ist. Dabei wird die spezifische Bindungsreaktion vorzugsweise durch reflexionsoptische Techniken bestimmt.</p>				

LEDIGLICH ZUR INFORMATION

Code, die zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AT	Österreich	ES	Spanien	ML	Mali
AU	Australien	FI	Finnland	MN	Mongolci
BB	Barbados	FR	Frankreich	MR	Mauritanien
BE	Belgien	GA	Gabon	MW	Malawi
BF	Burkina Faso	GB	Vereinigtes Königreich	NL	Niederlande
BG	Bulgarien	GN	Guinea	NO	Norwegen
BJ	Benin	GR	Griechenland	PL	Polen
BR	Brasilien	HU	Ungarn	RO	Rumänien
CA	Kanada	IT	Italien	SD	Sudan
CF	Zentrale Afrikanische Republik	JP	Japan	SE	Schweden
CG	Kongo	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	SN	Senegal
CH	Schweiz	KR	Republik Korea	SU+	Soviet Union
CI	Côte d'Ivoire	LI	Liechtenstein	TD	Tschad
CM	Kamerun	LK	Sri Lanka	TC	Togo
CS	Tschechoslowakei	LU	Luxemburg	US	Vereinigte Staaten von Amerika
DE	Deutschland	MC	Monaco		
DK	Dänemark	MG	Madagaskar		

+ Die Bestimmung der "SU" hat Wirkung in der Russischen Föderation. Es ist noch nicht bekannt, ob solche Bestimmungen in anderen Staaten der ehemaligen Sowjetunion Wirkung haben.

Universalbindefilm

B e s c h r e i b u n g

Die vorliegende Erfindung betrifft eine Bindematrix, die ein Trägermaterial und einen daran über Ankergruppen adsorbierten Festphasen-Reaktanden, der mit mindestens einem freien Reaktionspartner bindefähig ist, enthält, wobei dieser Festphasen-Reaktand eine verdünnte Bindschicht auf der Oberfläche des Trägermaterials bildet.

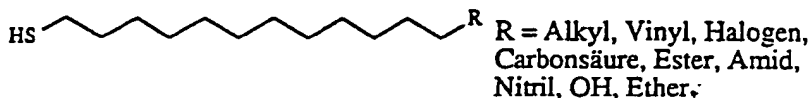
Bei molekularen Erkennungsreaktionen handelt es sich um die feste und spezifische Bindung zweier Moleküle, die ohne die Ausbildung einer kovalenten Atombindung eintritt. Für eine praktische Handhabung sind insbesondere solche Reaktionen von Interesse, die an der Grenzfläche zwischen einem festen Trägermaterial und einer fluiden Umgebung ablaufen. Dazu wird die Oberfläche des festen Trägermaterials mit einer Fixierschicht belegt, die einen Festphasen-Reaktanden enthält. An dieser Fixierschicht laufen dann die eigentlichen Erkennungsreaktionen ab.

Ein Beispiel einer solchen Fixierschicht ist an polymerisiertes Albumin gebundenes Streptavidin, das wiederum gut an Kunststoffoberflächen adsorptiv bindet. Diese Festphase kann mittels Bindung an Biotin bzw. an biotinylierte Reaktanden für eine große Zahl von Immuntests verwendet werden. Diese auf Streptavidin/Polyalbumin basierende Bindematrix ist sehr gut für "große" Kunststoffoberflächen geeignet. Verkleinert man jedoch die beschichtete Oberfläche, so nimmt die Genauigkeit der Tests ab. Bei neuen Testsystemen - z.B. klassischer ELISA oder Bestimmung über optische oder elektrochemische Sensoren - besteht ein wachsender Bedarf an Miniaturisierung.

In Arbeiten von Blankenburg et al. (Biochemistry 28 (1989), 8214) und Ahlers et al. (Thin Solid Films 180 (1989) 93-99) werden Streptavidin-Monoschichten beschrieben, die auf einem

Langmuir-Blodgett (LB)-Film basieren. Dazu werden zunächst Biotinlipidmonoschichten mit der komplizierten Technik der Filmwaage hergestellt, die anschließend mit einer Streptavidinlösung ca. 2 Stunden lang inkubiert werden müssen. Ein Nachteil dieser LB-Filme ist außerdem ihre begrenzte Stabilität, insbesondere gegenüber Austrocknen.

Eine weitere Möglichkeit zur Herstellung einer Fixierschicht auf einem Trägermaterial ist das sogenannte "Self-assembled monolayer" (SAM). So beschreiben Nuzzo und Allara (J. Am. Chem. Soc. 105 (1983), 4481-4483) die Adsorption von organischen Disulfiden auf Gold, die zu einer dichtgepackten Monoschicht führt. Die spontane Organisation solcher Monoschichten (daher die Bezeichnung SAM) beruht auf starken spezifischen Wechselwirkungen zwischen dem Trägermaterial und dem Adsorbat. Bain und Whitesides (Angew. Chem. 101 (1989), 522-528) beschreiben SAM, die durch Adsorption von langkettigen Thiolen an Goldoberflächen entstehen. So erhält man durch Inkubation einer Goldoberfläche mit Thiolen der Formel



aus verdünnter organischer Lösung (z.B. 1 mmol/l) eine dichtgepackte Monoschicht. Diese Monoschichten sind im trockenen Zustand, in Wasser oder Ethanol bei Raumtemperatur über mehrere Monate stabil. Bei Erhitzen auf Temperaturen über 70°C tritt Desorption ein. Die Stabilität der Monoschicht steigt mit der Länge der aliphatischen Kette des Thiols. Auch gegen verdünnte Säuren (z.B. 1 N HCl) oder gegen verdünnte Laugen (z.B. 1 N NaOH) sind diese Monoschichten über einen gewissen Zeitraum (1 bis 7 Tage) stabil.

Die EP-A 0 339 821 offenbart Polymere für die Beschichtung von Metalloberflächen, die Thiolgruppen als Bindevermittler zum festen Trägermaterial und Aminogruppen enthalten, um einen geeigneten Festphasenreaktanden, z.B. Biotin und dann daran Streptavidin zu binden. Bei diesen Thiolgruppen-haltigen Polymeren läßt sich jedoch ebenfalls aufgrund ihrer polymeren Natur keine streng homogene Beschichtung erreichen.

Eine Arbeit von Ebersole et al. (J.Am.Chem.Soc. 122 (1990), 3239-3241) offenbart funktionell aktive Monoschichten von Avidin und Streptavidin durch direkte Adsorption dieser Proteine an Gold- und Silberoberflächen. Dabei entsteht eine dichtgepackte Streptavidin-Bindephase, die trotz einer relativ hohen Inkubationszeit von 20 Minuten mit einem biotinylierten Bindepartner nur eine sehr unvollständige Belegung mit diesem Bindepartner ergibt.

Zusammenfassend ist zum Stand der Technik festzustellen, daß die dort beschriebenen Bindephasen auf Monoschichtbasis entweder langsam oder nur mit einer geringen Belegung einen freien Reaktanden binden können. Aufgabe der vorliegenden Erfindung war es daher, diese Nachteile des Standes der Technik mindestens teilweise zu beseitigen. Insbesondere sollte eine möglichst mikroskopisch homogene Universalbindephase bereitgestellt werden, die in möglichst kurzer Zeit eine möglichst große Menge eines freien Reaktanden binden kann.

Die erfindungsgemäße Aufgabe wird gelöst durch eine Bindematrix, enthaltend ein Trägermaterial und einen daran über Ankergruppen adsorbierten Festphasen-Reaktanden, der mit mindestens einem freien Reaktionspartner bindefähig ist, wobei der Festphasen-Reaktand eine verdünnte und im wesentlichen lateral homogene Bindschicht auf der Oberfläche des Trägermaterials bildet.

In einer bevorzugten Ausführungsform besteht die verdünnte Monoschicht aus einer Molekülsorte, wobei die Oberfläche nicht vollständig belegt ist. Der Belegungsgrad mit dem Festphasenreaktanden, der ein Maß für die "Verdünnung" ist, kann ausgedrückt werden als Quotient aus gefundener Dicke der Monoschicht dividiert durch die theoretische Schichtdicke bei dichter Packung.

Der Belegungsgrad der Monoschichten mit dem Festphasen-Reaktanden ist kleiner als 100 %, vorzugsweise 0,1 bis 90 %, besonders bevorzugt 0,5 bis 70 %, am meisten bevorzugt 1 bis 40 %.

Durch den relativ großen Abstand der einzelnen Moleküle des Festphasen-Reaktanden auf der Oberfläche des Trägermaterials enthält die erfindungsgemäße Bindematrix eine aufgelockerte Schicht im Gegensatz zur dichtgepackten Schicht des Standes der Technik. Die verdünnte Monoschicht an der Oberfläche der erfindungsgemäßen Bindematrix ermöglicht eine schnellere Bindung des freien Reaktionspartners aus einer fluiden Phase und zeichnet sich überraschenderweise durch eine höhere Bindekapazität aus.

Das Trägermaterial der erfindungsgemäßen Bindematrix kann eine Metall-, Metalloxid- oder Glasoberfläche aufweisen. Vorzugsweise besitzt das Trägermaterial eine Metalloberfläche, besonders bevorzugt eine Edelmetalloberfläche. Die Herstellung eines Trägermaterials mit einer Goldoberfläche geschieht beispielsweise durch Bedampfen von Glas mit Chrom als Haftvermittler, wobei eine ca. 0,1 bis 10 nm dicke Schicht entsteht. Diese Chromschicht wird anschließend mit Gold bedampft, wobei eine Goldschicht entsteht, welche die Oberfläche des Trägermaterials für eine erfindungsgemäße Bindematrix darstellt. Diese Goldschicht ist zweckmäßig zwischen ca. 10 und 100 nm dick, wenn die Bindematrix im Rahmen der Oberflächenplasmonenresonanz verwendet wird. Bei anderen

Anwendungen, z.B. als elektrochemischer Sensor, kann die Bindematrix auch dicker gewählt werden.

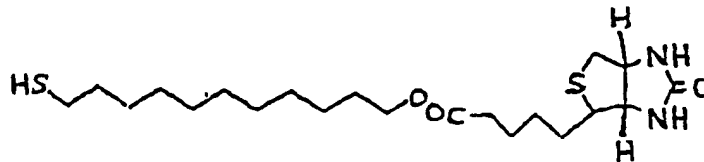
- Die Adsorption des Festphasen-Reaktanden an die Oberfläche des Trägermaterials wird durch Ankergruppen vermittelt. Die
- Art der Ankergruppen hängt von der jeweiligen Oberfläche des Trägermaterials ab. Als Ankergruppen für ein Trägermaterial mit einer Metalloberfläche sind Thiol-, Disulfid- oder Phosphingruppen geeignet. So sind z.B. Thiol- oder Disulfidgruppen als Ankergruppen für Gold- oder Silberoberflächen und Phosphingruppen für eine Palladiumoberfläche besonders geeignet. Weist das Trägermaterial eine Metalloxidoberfläche (z.B. Al_2O_3) auf, so ist als Ankergruppe eine Carboxylat- oder Sulfonatgruppe geeignet. Bei einer Glas/Siliciumoberfläche und hydroxylierten Oberflächen, wie SiO_2 auf Si, Al_2O_3 auf Al verwendet man als Ankergruppen Organosilicium-Verbindungen. Vorzugsweise werden Trichlorsilane verwendet (Sagiv, J.Amer.Chem.Soc. 102 (1980) 82).

- Vorzugsweise ist die Ankergruppe für die Adsorption an die Festphase nicht direkt am Festphasen-Reaktanden selbst angebracht, sondern ist über ein Spacermolekül, vorzugsweise über ein flexibles Spacermolekül mit dem Festphasen-Reaktanden verknüpft. Besonders bevorzugt enthält das Spacermolekül mindestens eine Alkylengruppe der Formel $(\text{CH}_2)_n$, worin n eine natürliche Zahl von 1 bis 30, vorzugsweise 2 bis 30, besonders bevorzugt 2 bis 15 darstellt. Auf seiner einen Seite enthält das Spacermolekül die Ankergruppe (z.B. die Thiol- oder Disulfidgruppe), die zur Adsorption an die Oberfläche des Trägermaterials geeignet ist. Auf seiner anderen Seite, d.h. vom Trägermaterial wegstehend enthält das Spacermolekül
- eine oder mehrere Verknüpfungsgruppierungen, über die der Festphasen-Reaktand oder eine Komponente davon mit dem Spacermolekül verknüpft ist. Bei diesen Verknüpfungsgruppierungen kann es sich z.B. um eine Amino- oder Hydroxylfunktion handeln, die z.B. mit einer Carboxylfunktion des Festphasen-

Reaktanden unter Bildung einer Ester- oder Amidgruppe verknüpft ist. Das Spacermolekül kann jedoch auch als Verknüpfungsgruppe eine Carboxylfunktion enthalten, die dann wiederum mit einer reaktiven Amino- oder Hydroxylfunktion des Festphasenreaktanden verknüpft ist.

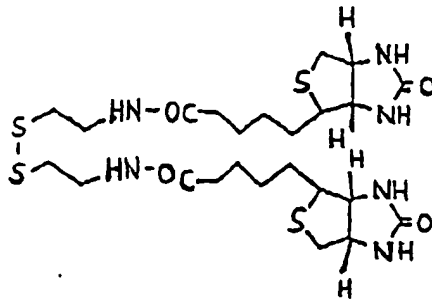
Es soll klargestellt werden, daß für die Herstellung einer erfindungsgemäßen Bindematrix mit einer verdünnten Monoschicht des Festphasen-Reaktanden mehrere Möglichkeiten bestehen. Im folgenden werden einige dieser Möglichkeiten aufgeführt, diese Aufzählung soll jedoch den Umfang der vorliegenden Erfindung nicht darauf beschränken.

Zunächst soll jedoch eine nicht erfindungsgemäße, dichtgepackte Monoschicht eines Festphasen-Reaktanden beschrieben werden. Eine solche Schicht ist erhältlich, wenn man ein Lipid gemäß der Arbeit von Bain und Whitesides (Angew. Chem. 101 (1989), 522-528), das eine Hydroxyl- oder Aminoendgruppe aufweist, mit einem aktivierten Biotinderivat umsetzt, wobei unter Verwendung von 11-Hydroxy-undekan-1-thiol als Ausgangsmaterial ein biotinyliertes Lipid mit folgender Formel entsteht:



Bei Adsorption dieses Lipids an ein Trägermaterial mit Goldoberfläche bis zur Sättigung entsteht gemäß Dickenmessung eine dicht gepackte Monoschicht mit einer Belegung von 100 % bezogen auf Biotin. Auf diese Weise erhält man eine starre Bindematrix, die als solche nicht erfindungsgemäß ist und auch eine nur geringe Bindekapazität für einen freien Reaktionspartner (in diesem Falle Streptavidin) besitzt.

Im Gegensatz dazu ist die Herstellung einer erfindungsgemäßen Bindematrix durch Verwendung eines Spacermoleküls möglich, das mit zwei oder mehreren Molekülen, vorzugsweise 2 Molekülen des Festphasen-Reaktanden gleichzeitig verknüpft ist. Ein Beispiel für ein solches Spacermolekül ist Cystamin, das als Ankergruppe eine Disulfidgruppe und als Verknüpfungsgruppierung zwei Aminofunktionen enthält und daher mit zwei Molekülen eines aktivierten Biotins verknüpft werden kann, wobei ein biotinyliertes Lipid mit folgender Formel entsteht:

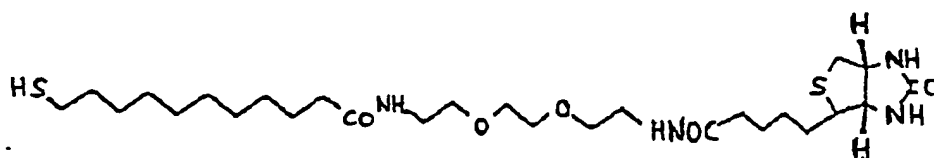


Dieses biotinylierte Lipid bildet bei Adsorption an eine Goldoberfläche eine erfindungsgemäße Bindematrix mit einem Belegungsgrad von 30 % bezogen auf Biotin aus, die einen freien Reaktionspartner (Streptavidin) mit hoher Affinität zu einem dichten Film binden kann.

Eine weitere Möglichkeit zur Herstellung einer erfindungsgemäßen Bindematrix ist der Einbau einer hydrophilen Linkergruppe zwischen dem Spacermolekül und der Festphasen-Reaktanden. Dieser Linker ist insbesondere ein geradkettiges Molekül mit einer Kettenlänge von 4 bis 15 Atomen. Bevorzugt ist dabei eine Linkergruppe, die eine oder mehrere hydrophile Ethylenoxideinheiten, vorzugsweise zwischen 1 und 5 enthält. Besonders bevorzugt wird die hydrophile Linkergruppe durch ein Amin- oder Hydroxyl-terminiertes Polyethylenoxid gebildet.

Zwischen dem hydrophilen Linker und dem Festphasen-Reaktanden kann vorzugsweise ein weiteres Spacermolekül eingebaut werden, welches aus einer Alkylengruppe der Formel $(CH_2)_n$ und einer Verknüpfungsgruppierung besteht, worin n eine natürliche Zahl von 2 bis 15 ist.

Als besonders geeigneter Linker hat sich 1,8-Diamino-3,6-dioxaoctan erwiesen. So entsteht durch den Einbau von 1,8-Diamino-3,6-dioxaoctan zwischen ein C_{11} -Thiolspacermolekül und Biotin eine biotinylierte Verbindung der folgenden Formel:



Diese Verbindung bildet bei Adsorption an eine Goldoberfläche eine Monoschicht mit einer Belegungsdichte von 19 % bezogen auf Biotin aus, die in der Lage ist, einen freien Reaktionspartner (Streptavidin) mit hoher Affinität und innerhalb kürzester Zeit zu einem dichtgepackten Film zu binden. Eine erfindungsgemäße Bindematrix, in der ein Spacermolekül über eine hydrophile Linkergruppe mit dem Festphasen-Reaktanden verknüpft vorliegt, ist daher im Sinne der vorliegenden Erfindung besonders bevorzugt.

In einer bevorzugten Ausführungsform enthält die erfindungsgemäße Bindematrix zusätzlich noch Spacermoleküle, die zwar mit einer Ankergruppe versehen sind, aber an die kein Festphasen-Reaktand gebunden ist. Derartige Verbindungen werden im weiteren auch als Verdünnungsmoleküle bezeichnet. Wenn man z.B. biotinylierte und nicht biotinylierte Spacermoleküle im Verhältnis von 1:10 bis 1:2 einsetzt, so erhält man eine verdünnte Biotin-Monoschicht, die den freien Reaktionspartner mit hoher Geschwindigkeit und großer Kapazität binden kann.

Geeignete Verdünnungsmoleküle enthalten eine Ankergruppe und einen Spacerbestandteil sowie ggf. ein Linkermolekül, wobei sich die Anzahl der CH_2 -Gruppen des Spacermoleküls um nicht mehr als 1 - 5, bevorzugt nicht mehr als 1 - 2 C-Atome von der Anzahl der CH_2 -Gruppen des Spacermoleküls unterscheidet, das an den Festphasen-Reaktanden gebunden vorliegt. Es hat sich weiterhin als zweckmäßig erwiesen, daß die Mindestkettenlänge des Verdünnungsmoleküls 6 Atome (ohne Ankergruppe und hydrophile Linkergruppe) beträgt.

Anstelle des Festphasen-Reaktanden befindet sich vorzugsweise an dem von der Ankergruppe entfernten Ende des Verdünnungsmoleküls eine hydrophile Funktion, wie z. B. eine Hydroxylgruppe, eine Carbonsäuregruppe, eine Carbonsäureethylester- oder Methylestergruppe, eine Carbonsäureamidgruppe, eine mit 1 oder 2 Methyl- oder Ethylgruppen substituierte Carbonsäureamidgruppe, eine Sulfonsäuregruppe oder eine Sulfonamidgruppe. Ebenso ist es bevorzugt, an das von der Ankergruppe entfernte Ende des Verdünnungsmoleküls einen hydrophilen Linker (gemäß obiger Definition) oder einen Teil eines hydrophilen Linkers zu binden. Folglich enthält ein bevorzugtes Verdünnungsmolekül auf der einen Seite des Spacerbestandteils eine mit dem Trägermaterial reaktive Ankergruppe und auf der anderen Seite eine hydrophile Endgruppe.

In einer weiteren Ausführungsform der Erfindung können ein Spacer mit Festphasen-Reaktand und ein Spacer ohne Festphasen-Reaktand über eine kovalente Bindung verknüpft. Bei Verwendung von Gold- oder Silberoberflächen erfolgt diese Verknüpfung vorzugsweise über eine Disulfidbrücke.

In solchen gemischten Monoschichten, die aus Verdünnungsmolekülen (Spacermolekülen ohne Festphasen-Reaktand) und aus Spacermolekülen mit Festphasen-Reaktand bestehen, beträgt der Anteil der Spacermoleküle mit Festphasen-Reaktand zweckmäßig 0,1 - 90 mol-%, vorzugsweise 0,5 - 50 mol-% und, besonders bevorzugt 1 - 40 mol-%.

In allen bisher genannten Bindefilmen besteht der Festphasen-Reaktand aus einer Komponente. Dabei handelt es sich vorzugsweise um Biotin oder Biotin-analoge Moleküle wie Desthio-biotin, Iminobiotin oder HABA (4-Hydroxy-phenyl-azobenzoessäure), die ebenfalls mit Streptavidin reagieren.

Weitere Beispiele für geeignete Festphasen-Reaktanden sind jedoch auch mit einem Antikörper bindefähige Antigene oder Haptene. In diesem Fall ist der Festphasen-Reaktand vorzugsweise ein Hapten mit einem Molekulargewicht von 100 bis 1200. Geeignet sind beispielsweise Steroide (wie z.B. Digoxin, Digoxigenin, Cortisol, Oestriol, Oestradiol, Theophyllin, Diphenylhydantoin, Testosterol, Gallensäuren, Progesteron und Aldosteron); kurzkettige Peptide (wie z.B. Argipressin, Oxytocin und Bradykinin); Fluorescein und seine Derivate; T_3 , T_4 , Aflatoxin, Atrazin, Pflanzenhormone wie z.B. Gibberilline; und Alkaloide (wie z.B. Reserpin und Ajmalicin).

Besonders bevorzugt werden als Hapten Biotin und Biotinderivate, Digoxin, Digoxigenin, Fluorescein und Derivate sowie Theophyllin eingesetzt.

Andererseits kann der Festphasen-Reaktand auch aus mehreren Komponenten bestehen. Darunter ist insbesondere zu verstehen, daß eine innere Komponente des Festphasen-Reaktanden kovalent mit einem Spacermolekül verknüpft ist und nicht kovalent an die äußere Komponente des Festphasen-Reaktanden gebunden ist. Dabei ist dann die äußere Komponente des Festphasen-Reaktanden zur Bindung eines freien Reaktionspartners in der Lage. Beispielsweise kann es sich bei der inneren Komponente um Biotin und bei der äußeren Komponente um Streptavidin handeln. Eine solche Bindematrix ist wiederum in der Lage, biotinylierte Reaktionspartner aus einer Lösung zu binden, da Streptavidin vier Bindestellen für Biotin besitzt, von denen mindestens zwei noch frei sind.

Eine Bindeschicht, die einen aus zwei Komponenten bestehenden Festphasen-Reaktanden enthält, ist dann eine erfindungsgemäße Bindematrix, wenn die äußere, d.h. die mit einem freien Reaktionspartner bindefähige Komponente des Festphasen-Reaktanden (d.h. im speziellen Fall Streptavidin) eine verdünnte Schicht an der Oberfläche der Bindematrix bildet. Vorzugsweise bildet die innere Komponente des Festphasen-Reaktanden eine unverdünnte Schicht an der Oberfläche der Bindematrix, an die sich die äußere Komponente des Festphasen-Reaktanden unter Bildung einer verdünnten Schicht anlagern kann.

So bindet eine dichtgepackte Biotinmonoschicht mit 100 % Belegung (die selbst keine erfindungsgemäße Bindematrix darstellt) Streptavidin mit einer Belegungsdichte von 27 %. Diese verdünnte Streptavidin-Schicht stellt dann wiederum eine erfindungsgemäße Bindematrix dar, die einen freien Reaktionspartner, z.B. einen biotinylierten Antikörper zu einem dichtgepackten Film binden kann. Eine verdünnte Biotinmonoschicht, die beispielsweise durch Verwendung eines Festphasen-Reaktanden mit Spacer und Linker hergestellt wurde (vgl. Beispiel 8) und die selbst eine erfindungsgemäße Bindematrix für die Bindung von freiem Streptavidin darstellt, kann Streptavidin zu einem dichtgepackten Film mit 100 % Belegung binden. Die dabei resultierende, dichtgepackte Streptavidinschicht stellt jedoch wiederum keine erfindungsgemäße Bindematrix dar (weil nicht flexibel) und kann einen Reaktionspartner (z.B. einen biotinylierten Antikörper) nur zu einem ca. 10 % belegten Film binden.

Dieses erfindungsgemäße Prinzip des verdünnten bindefähigen Festphasen-Reaktanden läßt sich von der Biotin-Streptavidin-Bindung auch auf andere Bindepaare, also z.B. Antikörper-Antigen etc. erweitern.

Der Belegungsgrad des Festphasen-Reaktanden an der Oberfläche der Bindematrix ist durch eine Dickenmessung der Bindeschicht bestimmbar. Dabei nimmt die gemessene Schichtdicke mit dem Belegungsgrad der Bindeschicht ab. So hat eine unten beschriebene Bindeschicht mit Biotin als Festphasen-Reaktand eine Dicke von 0,7 nm, wobei diese Dicke geringer als die errechnete Länge von 3,7 nm des Moleküls ist. Ebenfalls wird eine Bindeschicht mit Streptavidin als Festphasenreaktand beschrieben, deren Dicke mit 0,5 nm weit unter dem Durchmesser des Streptavidinmoleküls liegt.

Weiterhin ein Gegenstand der vorliegenden Erfindung ist ein Verfahren zur Herstellung einer erfindungsgemäßen Bindematrix. Aufgrund der unterschiedlichen Natur der erfindungsgemäßen Bindematrizes sind auch die Herstellungsverfahren im Detail unterschiedlich. Mehrere bevorzugte Varianten dieser Herstellungsverfahren sind in den Ausführungsbeispielen dargestellt. Allgemein beinhaltet das erfindungsgemäße Verfahren die Inkubation des Trägermaterials mit einer Reaktionslösung, in der die Moleküle vorliegen, welche die Bindeschicht der erfindungsgemäßen Bindematrix bilden. Diese Moleküle enthalten an gegenüberliegenden Seiten die Ankergruppe und den Festphasen-Reaktanden (wobei in einigen Ausführungsformen der vorliegenden Erfindung nicht alle Moleküle der Bindeschicht mit einem Festphasen-Reaktanden verknüpft sein müssen). Vorzugsweise ist Festphasen-Reaktand über ein Spacermolekül mit der Ankergruppe verknüpft. Die Anlagerung der Ankergruppen an das Trägermaterial aus der Lösung unter Bildung der erfindungsgemäßen Bindematrix ist ein spontaner Prozeß.

Die Inkubation des Trägermaterials mit der Reaktionslösung zur Herstellung der ersten Bindeschicht findet vorzugsweise unter Schutzgas und zweckmäßigerweise in einem inerten Lösungsmittel, das vorzugsweise frei von störenden Substanzen, z.B. H_2O oder O_2 ist, statt.

Gegebenenfalls kann in einem zweiten Schritt durch Inkubation mit einer zweiten Reaktionslösung eine weitere Substanz angelagert werden, insbesondere wenn der Festphasen-Reaktand aus mehreren, nicht kovalent miteinander verbundenen Komponenten besteht. Zum Aufbringen der zweiten und ggf. weiteren Schichten sind die Reaktionsbedingungen nicht kritisch, so daß ohne Schutzgas und mit Wasser als Lösungsmittel gearbeitet werden kann.

Die nach dem erfindungsgemäßen Verfahren hergestellte laterale Bindeschicht ist mikroskopisch homogen, wie z.B. durch die Surface plasmon microscopy nachweisbar (B. Rothenhäusler und W. Knoll, Surface Plasmon Microscopy, Nature, Vol. 332, Nr. 6165, S. 615-617 (1988); W. Hickel, B. Rothenhäusler und W. Knoll, "Surface Plasmon Microscopic Characterisation of external surfaces", J.Appl.Phys. (1989), S. 4832-4836; W. Hickel, W. Knoll "Surface Plasmon optical characterisation of lipid monolayers at 5 μm lateral resolution", J.Appl.Phys. 67 (1990), S. 3572 ff.). Bei einer Auflösung von 5 μm sind keine Dickenunterschiede meßbar.

Weiterhin betrifft die vorliegende Erfindung ein Verfahren zur Bestimmung eines Analyten in einer Probelösung mittels einer spezifischen Bindungsreaktion zwischen mindestens zwei bioaffinen Reaktanden, von denen einer an eine Festphase gekuppelt vorliegt und der oder die anderen Partner frei sind, wobei man einen Festphasen-Reaktanden verwendet, der Bestandteil einer erfindungsgemäßen Bindematrix ist.

Bei einem derartigen Verfahren kann der Nachweis der Bindung des freien Reaktionspartners an den Festphasenreaktanden dadurch ermöglicht werden, daß der freie Bindungspartner eine Markierungsgruppe trägt. Gebräuchlich ist insbesondere die Markierung mit einem Enzym oder mit einem fluoreszierenden oder lumineszierenden Bestandteil. Die dadurch ermöglichte indirekte optische Beobachtung der Bindung erlaubt einen genauen quantitativen Nachweis.

Grundsätzlich kann die Bindung optisch, elektrochemisch, aber auch über die Wärmetönung oder die Massenbildung bestimmt werden. Für elektrochemische Techniken kommen insbesondere potentiometrische und amperometrische Methoden in Frage, wie sie beispielsweise in "Biosensors", Turner, Karube, Wilson (eds.), Oxford Press, 1987 oder Bergveld, Biosensors & Bioelectronics 6, 55-72 (1991) beschrieben sind. Bestimmungen über die elektrische Leitfähigkeit oder Kapazitätsänderung sind als elektrochemische Techniken ebenfalls möglich.

Vorzugsweise erfolgt jedoch der Nachweis der Bindung durch optische, insbesondere reflexionsoptische Techniken, bei der die Zunahme der Schichtdicke einer extrem dünnen Schicht mit dem trägerfixierten Reaktanden durch Bindung des freien Bindungspartners beobachtet werden kann. Ein Überblick über diese Techniken wird gegeben in Sadowski: "Review of optical methods in immunosensing", SPIE, Vol. 954 Optical testing and Metrology II (1988), 413-419.

Ein besonders bevorzugtes reflexionsoptisches Verfahren ist der Nachweis der Bindung durch Oberflächenplasmonenresonanz. Bei diesem Verfahren besteht das Analyseelement aus einem durchsichtigen dielektrischen Material, auf dem in sehr geringer Schichtdicke eine metallisch leitende Schicht aufgebracht ist, welche den Festphasen-Reaktanden trägt. Dieses Analyselement wird vielfach auch als optischer Immunsensor bezeichnet. Beispiele für solche optischen Immunsensoren sind

in der EP-A 0 112 721, der EP-A 0 276 142 und in der EP-A 0 254 575 beschrieben. Besonders bevorzugt für den quantitativen Nachweis der Bindung an die Festphase ist jedoch der in Beispiel 4 dargestellte Immunsensor. Das Prinzip eines derartigen Immunsensors wird detailliert in der DE 40 24 476 vorgeschlagen, auf deren Offenbarung hier Bezug genommen wird.

Die vorliegende Erfindung soll im weiteren durch die folgenden Beispiele in Verbindung mit den Figuren 1 bis 3 verdeutlicht werden.

Fig. 1 ist die schematische Darstellung einer Meßeinrichtung, mit der die Bindung eines freien Reaktionspartners an die Festphase bestimmt werden kann.

Fig. 2 zeigt die Dicke von Bindematrizes, hergestellt durch die Kombination einer Komponente mit Festphasen-Reaktanden und eines Verdünnungsmoleküls sowie die Dicke des daran gebundenen Streptavidins (Beispiel 23 und 24):

Kurve 1: Dicke der Biotinmonolayer

Kurve 2: Dickenzuwachs durch Streptavidin in Abhängigkeit vom Molenbruch x an Biotin

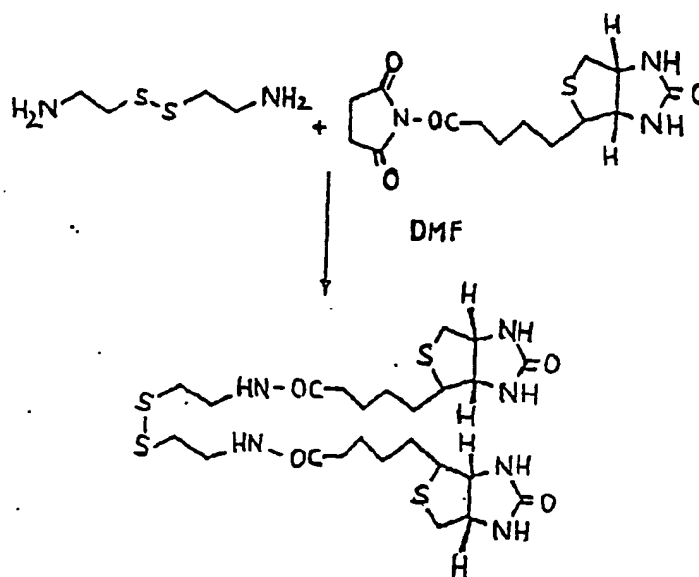
$$x = \frac{C_{\text{Biotinverbindung 5}}}{C_{\text{Biotinverbindung 5}} + \text{Verdünnungsmoleküle}} : 2$$

C: molare Konzentration

Fig. 3 zeigt eine Liste der erfindungsgemäß hergestellten Biotin- oder Biotinderivatverbindungen.

Beispiel 1

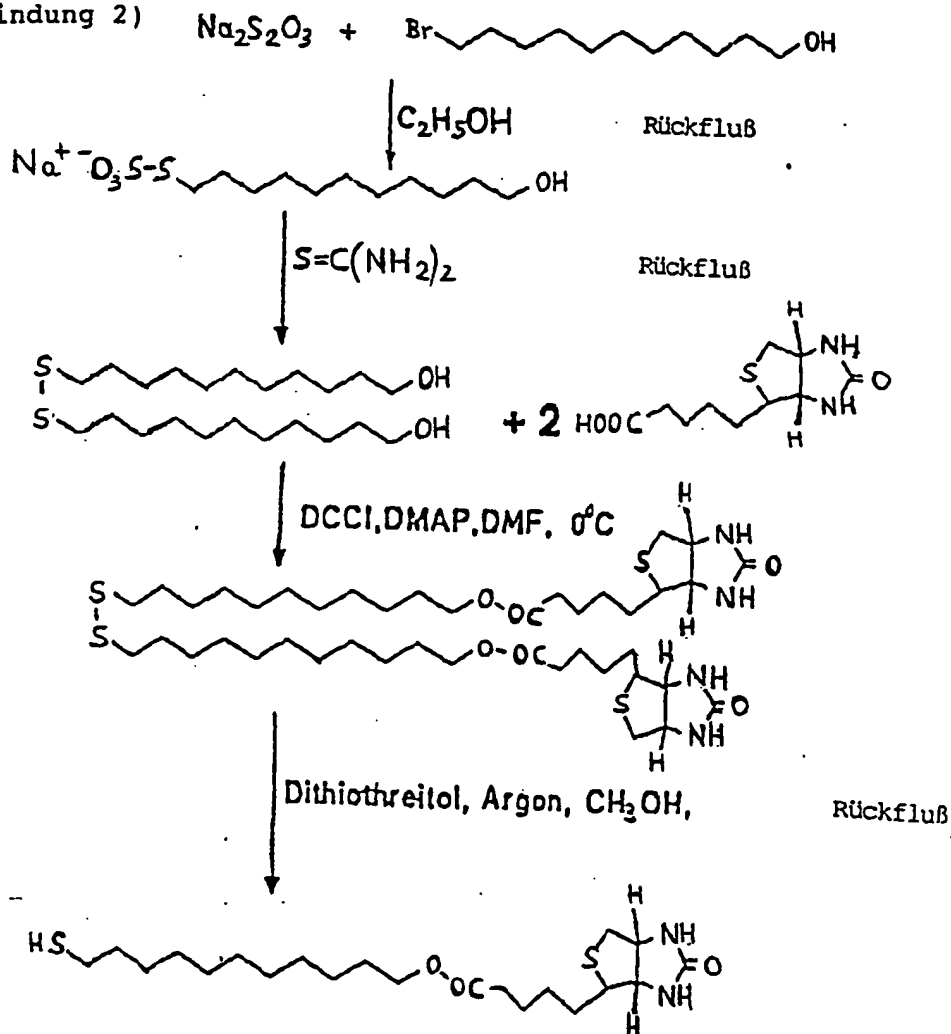
Synthese von Bisbiotinoylcystamin (Biotinverbindung I)



Biotin-N-hydroxysuccinimidester wurde zu einer Lösung von Cystaminiumdichlorid und Triethylamin in Dimethylformamid (DMF) gegeben. Die Reaktionsmischung wurde über Nacht bei Raumtemperatur gerührt. Nach beendeter Reaktion wurde der entstandene Niederschlag abfiltriert, an der Ölpumpe getrocknet und aus Aceton umkristallisiert. Die Zielverbindung wurde in 40 %iger Ausbeute erhalten.

Beispiel 2

Synthese von Biotin (11-mercapto)undecanylester (Biotinverbindung 2)



Aus Bromundecanol (Merck) wurde durch 4-stündiges Kochen der ethanolischen Lösung am Rückfluß und langsames Zutropfen einer gesättigten wäßrigen Natriumthiosulfatlösung das entsprechende Bunesalz dargestellt. Es kristallisierte beim Abkühlen der Lösung aus und wurde durch Umkristallisation aus Ethanol gereinigt.

Aus diesem Bunesalz wurde durch Kochen mit einer wäßrigen Thioharnstofflösung, die mit Salzsäure auf pH 1 gestellt

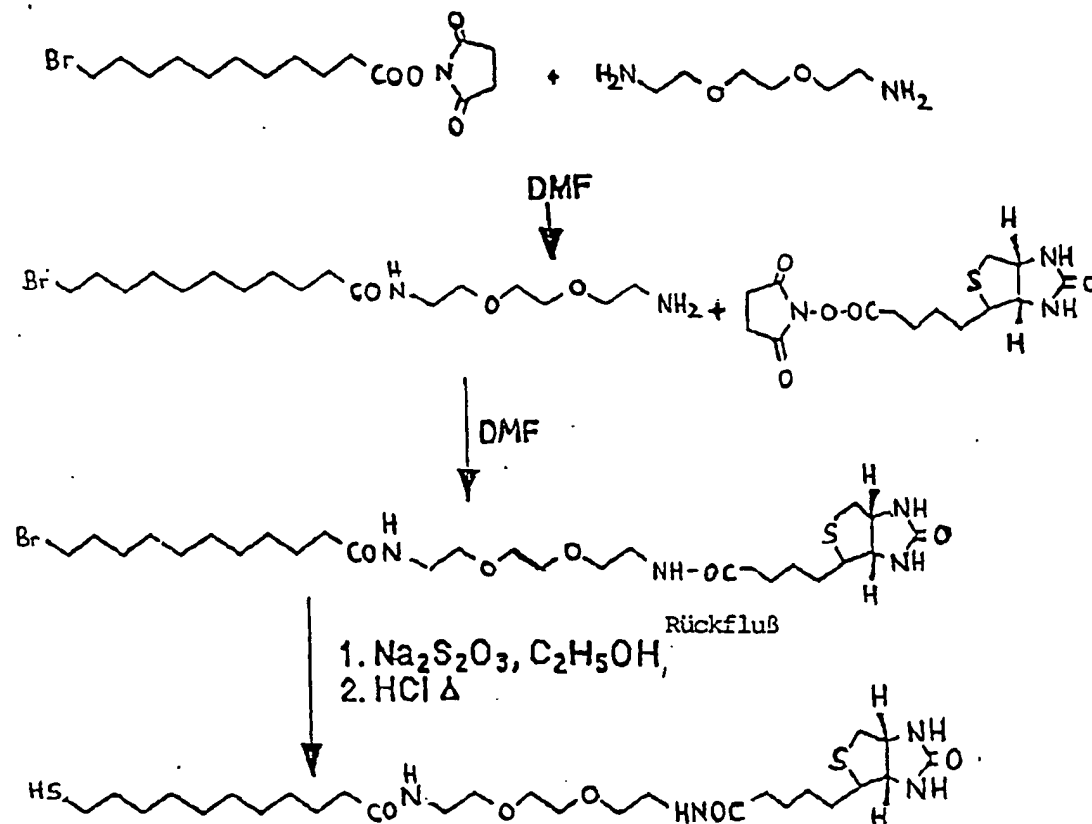
worden war, das symmetrische Disulfid in 98 %iger Ausbeute dargestellt. Es kristallisierte beim Abkühlen aus der Reaktionsmischung aus.

Das Disulfid wurde mit Biotin und 10 mol% 4-Dimethylaminopyridin (DMAP) in DMF durch Erwärmen gelöst und durch Zugabe von in DMF gelöstem Dicyclohexylcarbodiimid (DCCI) die Veresterung bei -15°C eingeleitet. Nach 5 Stunden wurde der Ansatz auf Raumtemperatur gebracht und weitere 18 Stunden gerührt. Nach beendeter Reaktion wurde das DMF im Ölpumpenvakuum bei Raumtemperatur entfernt und der Rückstand durch Flash-Chromatographie gereinigt. Es wurde 11,11'-Bis-Biotinylester-undecyl-1,1'-disulfid in 13 %iger und das entsprechende monosubstituierte Produkt in 23 %iger Ausbeute erhalten.

Das biotinylierte Disulfid wurde nun mit Dithiothreitol (DTT) (Aldrich) in siedendem Methanol unter Argonatmosphäre reduziert. Nach beendeter Reaktion (24 h) wurde die Reaktionsmischung bis zur Trockne eingeengt und das entstandene Disulfidothreitol sowie überschüssiges DTT durch Extraktion mit wenig Wasser abgetrennt. Das Gemisch wurde dann durch Flash-Chromatographie aufgetrennt und das gewünschte Produkt in 80 %iger Ausbeute isoliert.

Beispiel 3

Synthese von 11-Mercaptoundecansäure-(8-biotinoylamido-3,6-dioxyoctyl)amid (Biotinverbindung 3)



Der Aktivester der 11-Bromundekansäure wurde mit 1,8-Diamino-3,6-dioxaoctan im Überschuß in DMF-Lösung in der Kälte umgesetzt. Nach beendeter Reaktion wurde das ausgefallene N-Hydroxysuccinimid abfiltriert und das überschüssige Amin gemeinsam mit dem DMF im Ölpumpenvakuum abgetrennt.

Die erhaltene Zwischenstufe wurde dann mit Biotinaktivester, wiederum in DMF, umgesetzt. Das entstandene Alkylbromid wurde

nach beendeter Reaktion durch Flash Chromatographie ($\text{CHCl}_3/\text{CH}_3\text{OH}:1/1$) isoliert.

Das Rohprodukt wurde zum Bunesalz umgesetzt (s. Beispiel 2) und anschließend direkt mit 1N Salzsäure unter Argon hydrolysiert. Die Lösung wurde heiß filtriert, um den entstandenen Schwefel abzutrennen. Daraufhin wurde das Filtrat bis zur Trockne eingeeengt und das rohe Mercaptan mit Chloroform/Ethanol extrahiert, der Extrakt eingeeengt und mittels Flash-Chromatographie ($\text{CHCl}_3/\text{CH}_3\text{OH}:1/1$) abgetrennt. Das gewünschte Produkt wurde in 3 %iger Ausbeute erhalten.

Beispiel 4:

Herstellung des Biotinmonolayers 1 aus der Biotinverbindung 1

Als feste Träger dienen Objektträger aus Hochindexglas SF57, die mit Chrom (1 nm) als Haftvermittler und mit Gold (41 nm) bedampft werden. Das biotinylierte Disulfid (aus Beispiel 1) wird als 6×10^{-4} mol/l (M) Lösung in $\text{CHCl}_3/\text{EtOH}$ 1:1 angesetzt. Unter einer Argon-Schutzgasatmosphäre wird der Objektträger zwei Stunden lang in der Reaktionslösung inkubiert, anschließend mit reinem Lösungsmittel gründlich gespült und in einem Argon-Strom getrocknet. Eingebaut in einen modifizierten Kretschmann Aufbau (Fig.1) kann die beschichtete Probe sowohl gegen Luft als auch gegen wäßrige Medien charakterisiert werden.

Figur 1 zeigt schematisch eine Meßeinrichtung zur reflexionsoptischen Bestimmung der Bindung des freien Reaktionspartners an die Festphase.

Diese reflexionsoptische Meßeinrichtung enthält einen Laser 10. Der von dem Laser ausgehende Primärstrahl 11 fällt unter einem Winkel θ zur Flächennormalen 17 des Testbereichs 20 ein. Das reflektierte Licht wird von einer Sammellinse 12 auf die in der Bildebene angeordnete Diode 13 abgebildet.

Die Meßeinrichtung enthält weiterhin ein Prisma 16 in Kretschmann-Anordnung und eine Flußküvette 14 mit Zutritts- und Ausgangsöffnungen 15 für die Testlösung.

Der Testbereich 20 besteht aus einem Prisma 16 in Kretschmann-Anordnung, einer dielektrischen, optisch transparenten Trägerschicht 22 und einer dünnen Metallschicht 23a, 23b, die auf die Trägerschicht 22 aufgedampft ist. Die dünne Schicht der Indexflüssigkeit 21 verbindet das Prisma 16 ohne optische Brechung mit der optisch transparenten Trägerschicht 22, da sie den gleichen Brechungsindex wie diese beiden Teile besitzt. Im vorliegenden Falle stellt 23a die oben erwähnte Chromschicht und 23b die aufgedampfte Goldschicht dar. 25 stellt das Spacermolekül dar, welches über Ankergruppen die Bindung des Festphasen-Reaktanden 26 an die Goldoberfläche vermittelt. 27 stellt den freien Reaktionspartner dar, der mit dem Festphasenreaktanden bindefähig ist und in der Testphase 28 vorliegt.

Mit Hilfe der Fresnel'schen Gleichungen läßt sich die Reflexion an Grenzflächen berechnen und an die PSP-Spektroskopie Daten anfügen, wobei man für jede Schicht eine Angabe zur "optischen Dicke" ($=n^2 \cdot d$, mit n = Brechungsindex und d = Dicke) erhält. Unter der Annahme eines Brechungsindex für Thiolalkane von $n = 1,45$ ergibt sich für das adsorbierte Disulfid eine Dicke von 0,5 nm. Vergleiche mit dem theoretischen Wert von ~1,6 nm deuten auf eine bei weitem nicht vollständige Belegung der Oberfläche hin.

Mit einer ca. 30 %igen Belegung der Oberfläche liegt daher ein "verdünnter" Biotinfilm vor.

Beispiel 5

Bindung von Streptavidin an den Biotin-Monolayer 1/ Herstellung des Streptavidin-Monolayers 1

Um die Reaktionsfähigkeit der biotinylierten Fixierschicht zu überprüfen, tauscht man die 0,5 M wäßrige NaCl-Lösung (als Referenz) gegen eine $\sim 5 \times 10^{-7}$ M Streptavidin-Lösung aus.

Die anschließende molekulare Erkennungsreaktion durch Streptavidin erreicht innerhalb einer Stunde den Sättigungswert von 3,0 nm Dickenzunahme. Dabei wurde ein Brechungsindex des Proteins von $n = 1,5$ zugrunde gelegt. Es ist anzunehmen, daß der wahre, optisch effektive Brechungsindex niedriger liegt, da die Zwischenräume der adsorbierten Proteinmoleküle mit Wasser ($n = 1,33$) gefüllt sind. Unter Berücksichtigung dieses Erkenntnis läßt sich der gefundene Dickenzuwachs recht gut mit den röntgenographischen Werten von einkristallinem Streptavidin ($d = \sim 4,5$ nm) vergleichen.

Beispiel 6

Herstellung des Biotin-Monolayers 2 aus der Biotinverbindung 2

Die Präparation erfolgte größtenteils analog zu Beispiel 4. Abweichungen traten nur bei der Thiol-Adsorption an den festen Trägern auf. So betrug die Konzentration der Lösung hier 4×10^{-4} mol/l und die Inkubation dauerte 6 Stunden.

Für die Dicke der Thiolschicht erhält man gegen Luft einen Wert von 3,0 nm und gegen die wäßrige Umgebung 3,2 nm. Unter Berücksichtigung eines Meßfehlers von ca. $\pm 0,2$ nm und möglichen Abweichungen des Brechungsindex der wäßrigen Subphase stimmt diese Dicke recht gut mit dem theoretischen Wert von $\sim 2,8$ nm überein.

Mit einer Belegung von ca. 100 % liegt hier ein dicht gepackter Biotinfilm vor.

Beispiel 7

Bindung von Streptavidin an den Biotin-Monolayer 2/Herstellung des Streptavidin-Monolayers 2

Die Bindung des Streptavidins kann auch online über die Verschiebung der (Flanke der) Resonanzkurve verfolgt werden, so daß auch kinetische Daten zugänglich sind.

Nimmt man für den Dickenzuwachs durch Adsorption einen mono-exponentiellen Verlauf an, so erhält man für die reflektierte Intensität in Abhängigkeit von der Zeit:

$$I = I_{\infty} [1 - \exp(-t/\tau)]$$

I_{∞} : Intensität nach $t = \infty$

τ : Zeitkonstante

Die Zeitkonstante τ , in der sich die Adsorption bis auf $1/e$ dem Sättigungswert genähert hat, beträgt in diesem Experiment ~13 Minuten.

Die resultierende Streptavidin-Schicht beträgt 0,8 nm, was einer sehr unvollständigen Belegung mit Protein entspricht. Die Homogenität der Schicht kann mit PSP-Mikroskopie kontrolliert werden mit dem Ergebnis, daß keine Unebenheiten festzustellen sind. Das Protein lagert sich demnach zwar als zu dünne, aber dennoch gleichmäßige Schicht (bzgl. der lateralen Auflösung von ~5 μm) an.

Mit einer Belegung von ca. 27 % liegt hier ein "verdünnter" Streptavidinfilm vor.

Beispiel 8

Herstellung des Biotin-Monolayers 3 aus der Biotinverbindung 3

Das biotinylierte Thiol mit Spacer aus Beispiel 3 wurde aus einer $1,25 \times 10^{-4}$ M Lösung adsorbiert. Ansonsten waren die Präparationsbedingungen analog Beispiel 4.

Nach Beendigung der Proteinadsorption und Charakterisierung des Schichtsystems gegen die wäßrige Umgebung wurde die Probe gründlich mit 0,5 M NaCl-Lösung gespült und unter einem Stickstoffstrom getrocknet. Nach erneuter PSP-Spektroskopie gegen Luft konnte die Probe wieder wäßriger Umgebung ausgesetzt werden, um so eventuelle Veränderungen durch den Umgebungswechsel und das Spülen zu detektieren.

Für den biotinylierten Thiollayer ergab sich eine Dicke von 0,7 nm, sowohl gegen Luft als auch gegen die wäßrige Subphase. Dieser Wert ist bei weitem nicht mit dem theoretischen von ~3,7 nm zu vergleichen, so daß die Moleküle wohl vereinzelt vorliegen und eine sehr unvollständige Schicht ausbilden.

Mit einer ca. 19 %igen Belegung liegt hier wiederum ein "verdünnter" Biotinfilm vor.

Beispiel 9

Bindung von Streptavidin an den Biotin-Monolayer 3/Herstellung des Streptavidin-Monolayers 3

Die Adsorption des Streptavidins erfolgte in diesem Fall außerordentlich schnell. Den gleichen monoexponentiellen Verlauf für die Dickenzunahme angenommen erhält man hier eine Zeitkonstante τ von nur 1 Minute.

Der Streptavidin-Layer erreicht insgesamt eine Dicke von 3,1 nm und erscheint in der PSP-Mikroskopie mit unspezifisch adsorbierten Proteinaggregaten oberflächlich belegt. Ein Spülen mit der entsprechenden Subphase und Trocknen fügt dem Schichtsystem keinen Schaden zu, so daß die Dicke (gegen Luft) mit 3,0 nm annähernd konstant bleibt. Nach erneutem Befüllen der Küvette mit wäßriger Subphase erscheint der Film jetzt mikroskopisch als homogen.

Beispiel 10

Bindung eines biotinylierten Antikörpers an die Streptavidin-Monolayer 2 und 3

Streptavidin besitzt als tetrameres Protein vier Bindungsstellen für Biotin/biotinylierte Moleküle. Nach Anlagerung an den Fixierlayer sollten aufgrund geometrischer Überlegungen, in Richtung der wäßrigen Subphase zwei Bindungsstellen für weitere Erkennungsreaktionen zur Verfügung stehen. Dies wurde mit einem biotinylierten Antikörper gegen TSH, dem entsprechenden nicht modifizierten Antikörper (als Referenz) und dem dazugehörenden Antigen TSH als Probe überprüft. Die Durchführung der immunologischen Bestimmungsreaktion erfolgte wie in Beispiel 2 von EP-A 0 344 578 beschrieben.

Der biotinylierte Antikörper adsorbiert aus einer 1×10^{-6} M wäßrigen Lösung an verschieden präparierte Streptavidin-Layer. Die dabei erzielten Ergebnisse scheinen in einem starken Maße von der jeweiligen Dicke und damit der Packungsdichte der Streptavidin-Schicht abzuhängen.

So erhält man bei Adsorption des biotinylierten Antikörpers an einen dichtgepackten Streptavidin-Monolayer 3 aus Beispiel 9 von 3,0 nm, nur einen geringen Dickenzuwachs von 0,5 nm. Begleitet wird dieser Vorgang von einer anfänglichen Dickenabnahme, vermutlich durch das Lösen von nicht ausreichend fest fixiertem Streptavidin. Die anschließende Dickenzunahme erfolgt mit einer Zeitkonstante $\tau \sim 3$ Minuten.

Adsorbiert man unter analogen Bedingungen den biotinylierten Antikörper jedoch an den Streptavidin-Monolayer 2 aus Beispiel 7 von 0,8 nm, so ergibt sich ein sehr viel stärkerer Effekt von insgesamt 5,1 nm Dickenzunahme. Bei genauerer Betrachtung der Kinetik erkennt man anfangs die geringe Dickenabnahme und dann die sehr viel stärkere Adsorption. Die Kinetik muß hier wohl eher biexponentiell beschrieben werden. Für den ersten Zeitabschnitt ergibt sich als Zeitkonstante τ ~5 Minuten.

Der dichtgepackte Streptavidin-Monolayer 3 bindet den biotinylierten Antikörper langsamer als der "verdünnte" Streptavidin-Monolayer 2. Der "verdünnte" Streptavidin-Monolayer 2 hat außerdem eine wesentlich höhere Bindekapazität pro Flächeneinheit. Damit ist der erreichbare Meßeffect pro Zeit bei dem "verdünnten" Streptavidinfilm wesentlich größer.

Tabelle

Bindefilm	Dichte der Belegung	Hydrophiler Spacer an Biotin	Bindefähigkeit	Bindekinetik
Biotin-Monolayer 1 ^{a)}	30 %	nein	Bindet Streptavidin zu einem dichten Film	
Biotin-Monolayer 2 ^{b)}	100 %	nein	Bindet Streptavidin zu einem Film mit 27 % Belegung	$\tau = 13 \text{ min.}$
Biotin-Monolayer 3 ^{a)}	19 %	ja	Bindet Streptavidin zu einem dichtgepackten Film	$\tau = 1 \text{ min.}$
Streptavidin- Monolayer 2 ^{a)}	27 %	-	Bindet biotinylierten AK zu einem dichtgepackten Film	$\tau = 3 \text{ min.}$
Streptavidin- Monolayer 3 ^{b)}	100 %	-	Bindet biotinylierten AK zu einem zu ca. 10% belegten Film	$\tau = 5 \text{ min.}$
^{a)} : erfindungsgemäß				
^{b)} : nicht erfindungsgemäß				

Beispiel 11**Synthese von Bis-dodecansäure-disulfid**

(Die Synthese wird unter Inertgas (N_2) durchgeführt)

a) 12-Mercapto-dodecansäuremethylester

2,3 g (0,1 mol) Natrium wird in 200 ml absolutem und entgastem Methanol gelöst. Die resultierende Lösung wird mit Eis gekühlt. Hierzu werden 7,1 ml (0,1 mol) Thioessigsäure, dann 14,4 g (50 mmol) Bromdodecansäure zugegeben und die Lösung 5 Std rückflußgekocht. Nach Abkühlung auf Raumtemperatur wird 15 ml conc. HCl zugefügt und 3 Std. unter Rückfluß gekocht. Anschließend werden nach Abkühlung 300 ml Ether zugegeben und die Etherphase 3 x mit H_2O , 1 x mit gesättigter NaCl-Lösung (je 100 ml) ausgeschüttelt. Nach Trocknung der organischen Phase über Natriumsulfat wird das Lösungsmittel abgezogen.

Ausbeute: 12,2 g

DC: $R_f = 0,86$ (Kieselgel; Essigester/Petrolether 19/1 + 1% Essigsäure)

b) 12-Mercapto-dodecansäure

12,2 g des Produkts aus 11a) werden in 200 ml abs. und entgastem Methanol gelöst, mit 100 ml 1 N NaOH versetzt und 3 Std. unter Rückfluß gekocht. Nach Abkühlung auf Raumtemperatur wird das Reaktionsgemisch in ein Eisbad aus 400 ml Eiswasser, 20 ml conc. HCl und 600 ml Ether gekippt. Die Etherphase wird abgetrennt, 3 x mit je 300 ml H_2O , 1 x mit 100 ml gesättigter NaCl-Lösung ausgeschüttelt und über Na_2SO_4 getrocknet. Nach Abfiltration des Trockenmittels wird das Lösungsmittel abgezogen.

Ausbeute: 12,3 g

DC: $R_f = 0,68$ (Kieselgel; Essigester/Petrolether 19/1 + 1% Essigsäure)

c) Bis-dodekansäure-disulfid

12,0 g des Produkts aus 11b) werden in 170 ml Ethanol suspendiert und unter kräftigem Rühren eine Lösung aus 6,3 g Jod in 200 ml Ethanol zugetropft. Die Zugabe wird abgebrochen, sobald eine gelbe Lösung entsteht, die sich nicht mehr entfärbt. Anschließend wird 550 ml Ether und 350 ml H₂O zugegeben, die Wasserphase abgetrennt und nochmals mit Ether nachgewaschen. Die vereinigten Etherphasen werden mit gesättigter NaCl-Lösung geschüttelt und über Na₂SO₄ getrocknet. Der nach Filtration des Trockenmittels und Entfernung des Lösungsmittels verbleibende Rückstand wird aus Aceton umkristallisiert.

Ausbeute: 10 g (86 % d.Th.)

DC: R_f = 0,57 (Kieselgel; Essigester/Petrolether 19/1 + 1% Essigsäure)

Beispiel 12

Synthese von Bis-(biotinamido-3,6-dioxaoctyl)-dodekansäureamid-disulfid (Biotin-Verbindung 4)

1,38 g (3 mmol) des Produkts aus Beispiel 11c und 1.76 g (7 mmol) 2-Ethoxy-N-ethoxycarbonyl-1,2-dihydrochinolin (EEDQ) werden in einer Mischung aus 150 ml THF und 150 ml DMF gelöst, dann eine Lösung aus 2,25 g (6 mmol) Biotinoyl-1,8-diamino-3,6-dioxaoctan (Biotin-DADOO) in 40 ml DMF zugeotropft. Das Reaktionsgemisch wird dann 3 Std lang bei 50°C erhitzt. Anschließend wird eingeeengt und der Rückstand mit 100 ml Chloroform aufgenommen, 2 x mit je 100 ml H₂O ausgeschüttelt. Nach Trocknung über Na₂SO₄ wird das Lösungsmittel abgezogen und der Rückstand über Kieselgel chromatographiert (Flash-Chromatographie, Laufmittel: Chloroform/Methanol 9/1).

DC: R_f = 0,31 (Kieselgel; Chloroform/Methanol 8/1)

MS: m/e = 1175 (pos. FAB)

Beispiel 13

Synthese von S-(Biotinamido-3,6-dioxaoctyl)-dodecansäureamid-S'-dodecansäuredisulfid (Biotin-Verbindung 5)

Ansatz identisch mit Beispiel 12

Ausbeute : 300 mg (9 % d.Th.)

DC: Rf = 0,05 (Kieselgel; Chloroform/Methanol 8/1)

MS: m/e = 817 (neg. FAB)

Beispiel 14

Synthese von Biotinamido-3,6-dioxaoctyl-12-mercaptododecansäureamid (Biotin-Verbindung 6)

(Die Synthese ist unter Inertgas durchzuführen)

300 mg (0,3 mmol) des Produkts aus Beispiel 12 und 0,5 g (3,3 mmol) Dithiothreitol (DTT) wird in 100 ml absolutem und entgastem Methanol gelöst und Inertgasatmosphäre 10 Std gerührt. Die Reaktionsmischung wird danach zur Trockene eingengt, der Rückstand in Methylenchlorid aufgenommen und mit H₂O ausgeschüttelt. Die organische Phase wird über Na₂SO₄ getrocknet, dann eingengt und der Rückstand per Flash-Chromatographie (Kieselgel; Methylenchlorid/Ethanol 1/1) gereinigt.
DC: Rf = 0,27 (Kieselgel; Chloroform/Methanol 8/1)

Beispiel 15

Desthiobiotin-N-hydroxy-succinimidester

Zu einer Lösung aus 3 g (14 mmol) Desthiobiotin (Sigma) und 3,5 g (17 mmol) N,N'-Dicyclohexylcarbodiimid in einem Gemisch aus 40 ml DMF und 40 ml Dioxan gab man unter intensivem Rühren eine Lösung aus 1,8 g (15,5 mmol) N-Hydroxysuccinimid in 40 ml Dioxan. Man rührte 4 Stunden bei 20°C, wobei ein feiner weißer Niederschlag ausfiel, der nach beendeter Reaktion (DC-Kontrolle) abfiltriert wurde. Das Filtrat wurde im Vakuum

eingeeengt, mit wenig Ethylacetat/DMF 4/1 aufgenommen und bei 4°C 16 Stunden stehen gelassen. Dabei fiel weiterer Niederschlag aus, der abfiltriert wurde. Diesen Vorgang wiederholte man mehrfach, bis keine Ausfällung mehr zu beobachten war. Das eingeeengte Filtrat wurde in wenig Ethanol aufgenommen und durch Zugabe von Diisopropylether das Produkt ausgefällt. Nach Filtration ließ man das Filtrat 16 Stunden bei 4°C stehen, wobei weiterer Niederschlag ausfiel und abfiltriert wurde. Nach Trocknen im Vakuum bei 50°C erhielt man ein weißes, feinkristallines Produkt.

Ausbeute: 1,6 g (37 %)

DC (Kieselgel 60): Eluens Ethylacetat/Methanol = 6/4 RF = 0,75

Beispiel 16

D-Desthiobiotinoyl-1,8-diamino-3,6-dioxaoctan, Desthiobiotin-DADOO

Zu einer Lösung von 7,5 ml (50 mmol) 1,8-Diamino-3,6-dioxaoctan in 50 ml Dioxan wurde eine Lösung aus 1,6 g (5 mmol) Desthiobiotin-N-hydroxysuccinimidester langsam zugetropft und das Reaktionsgemisch 16 Stunden gerührt. Nach Abschluß der Umsetzung wurde das Gemisch am Rotationsverdampfer zum Öl eingedampft, mit Ethylacetat/Ether ein Teil des überschüssigen DADOO herausgewaschen und der Rest über Säulenchromatographie an Kieselgel aufgereinigt.

Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol 6/4 + 10% NH₃.

DC: gleiches Eluens, RF = 0,3

Ausbeute: 0,8 g (50 %)

Beispiel 17

Bis-(Desthiobiotinamido-3,6-dioxaoctyl-)dodecansäureamid-disulfid

Desthiobiotinverbindung 1

Eine Lösung von 1,6 g (5 mmol) Desthiobiotin-DADOO (6), 2,3 g (0,5 mmol) Bis-dodecansäure-disulfid (Beispiel 11c), 0,74 g (5,5 mmol) 1-Hydroxy- benzotriazol und 1,14 g (5,5 mmol) N,N'-Dicyclohexylcarbodiimid in 50 ml Dimethylformamid werden 24 Stunden bei 20°C gerührt. Nach beendeter Reaktion (DC-Kontrolle) wird das Reaktionsgemisch am Rotationsverdampfer zum Öl eingedampft und über Flash-Chromatographie an Kieselgel (Eluens: Chloroform/Methanol 9/1) gereinigt.

DC: Kieselgel 60, Eluens Chloroform/Methanol 9/1,

RF = 0,4

Ausbeute: 0,25 g (5%)

Beispiel 18

S-(Desthiobiotinamido-3,6-dioxaoctyl)-dodecansäureamid-S'-dodecansäuredisulfid

Desthiobiotinverbindung 2

Aus der Flash-Chromatographie des Reaktionsgemisches aus Beispiel 17 erhielt man diese Verbindung als weißes amorphes Pulver.

DC: Kieselgel 60, Eluens Chloroform/Methanol 9/1,

RF = 0,3

Ausbeute: 0,8 g (20 %)

Beispiel 19

12-Mercapto-(desthiobiotinamido-3,6-dioxaoctyl)-dodekansäureamid

Desthiobiotinverbindung 3

Eine Lösung aus 200 mg (0,2 mmol) der Verbindung aus Beispiel 17 und 2 g (13 mmol) Dithiothreitol in 50 ml Methanol wurde 36 Stunden unter Rückfluß erhitzt. Nach dem Abkühlen wurde das Lösungsmittel am Rotationsverdampfer abgezogen und der Rückstand in Chloroform aufgenommen. Anschließend wird so häufig mit Wasser ausgeschüttelt, bis im DC kein Dithiothreitol mehr nachweisbar ist. Die Chloroformphase wird über Natriumsulfat getrocknet und am Hochvakuum eingedampft. Die Aufreinigung erfolgte durch Flash-Chromatographie an Kieselgel, Eluens: Chloroform/Isopropanol 18/2.

DC: Kieselgel 60, Eluens Chloroform/Methanol 9/1, RF = 0,35

Ausbeute: 60 mg (30 %)

Beispiel 20

Diphenylhydantoin-N-propionamido-3,6-dioxaoctyl-12-mercapto-dodekansäureamid

Diphenylhydantoin-Verbindung

Analog Beispiel 16 erhält man aus Diphenylhydantoin-N-propionsäure (Cook et al., Res. Communications in Chemical Pathology and Pharmacology 5, (1973), S. 767) und 1,8-Diamino-3,6-dioxaoctan Diphenylhydantoin-N-propionyl-DADDO. Aus Diphenylhydantoin-N-propionyl-DADDO und Bis-dodekansäuredisulfid gemäß Beispiel 11 c) erhält man analog Beispiel 13 das entsprechende gemischte Disulfid; nach Spaltung mit DTT Diphenylhydantoin-N-propionamido-3,6-dioxaoctyl-12-mercapto-dodekansäureamid.

Beispiel 21

Synthese von Bis-(hydroxyphenylazo-benzoylamido-3,6-dioxaoctyl)-dodecansäureamid-disulfid [Bis-(HABA-DADOO)-dodecansäureamid-disulfid]

Die Synthese erfolgt analog Beispiel 12 mit 1,4 g des Produkts aus Beispiel 11c und 2,4 g [2-(4-Hydroxyphenylazo)-benzoyl]-1,8-diamino-3,6-dioxaoctan (HABA-DADOO)

DC: $R_f = 0,65$ (Kieselgel; Essigester/Methanol 4/1)

Die Synthese von HABA-DADOO erfolgt analog Beispiel 16 aus HABA-OSu und DADOO (Diamino-3,6-dioxaoctan). HABA-OSu wird analog Beispiel 15 aus HABA und N-Hydroxysuccinimid hergestellt.

DC (HABA-DADOO): $R_f = 0,52$

(Kieselgel; Butanol/Eisessig/Wasser 10/3/5)

DC (HABA-OSu): $R_f = 0,89$

(Kieselgel; Butanol/Eisessig/Wasser 10/3/5)

Beispiel 22

Synthese von (Hydroxyphenylazo-benzoylamido-3,6-dioxaoctyl)-12-mercaptododecansäureamid.

(Die Synthese wird unter Inertgas durchgeführt)

Die Synthese erfolgt analog Beispiel 14 mit 200 mg des Produkts aus Beispiel 21.

DC: $R_f = 0,68$ (Kieselgel; Essigester/Methanol 4/1)

Beispiel 23

Herstellung von Biotin-Monolayern aus der Biotinverbindung 5 und Bis(11-hydroxyundecyl)disulfid

Die Beschichtung erfolgt analog Beispiel 4. Als feste Träger dienen Objektträger aus Hochindexglas LA SF N 9, die mit Gold (50 nm) bedampft wurden.

Zur Beschichtung wurde die unsymmetrische, ein Biotinmolekül tragende Disulfid Biotin-Verbindung 5 (Beispiel 13) und das symmetrische kein Biotin-Molekül tragende Bis(11-hydroxyundecyl)disulfid (Zwischenstufe in Bsp.2) eingesetzt. Beide Verbindungen tragen jeweils 2 Spacer $(\text{CH}_2)_{11}$.

Mischungen	Molenbruch Biotinver- bindung 5	Molenbruch Biotin- bezogen auf die Spacer	Belegungs- grad [ca. %]
"Mischung" 1 (reine Biotin- verbindung 5)	1.0	0.5	50
Mischung 2	0.6	0.3	30
Mischung 3	0.4	0.2	20
Mischung 4	0.2	0.1	10
"Mischung" 5 (reines Bis(11-hy- droxyundecyl)di- sulfid	0.0	0.0	0

Die Gesamtkonzentration der Komponenten in den einzelnen Mischungen ist jeweils $5 \cdot 10^{-4}$ mol/l in Ethanol.

Unter einer Argonschutzatmosphäre wird der Objektträger 6 Stunden lang mit der Lösung inkubiert, anschließend mit reinem Ethanol gespült und in einem Argonstrom getrocknet. Analog Beispiel 4 wird die Dicke des adsorbierten Biotin-haltigen Monolayers bestimmt.

Unter der Annahme eines Brechungsindex von 1.45 ergeben sich die in Fig. 2 gezeigten Dicken des adsorbierten Monolayers. Für die "Mischung" 1; d.h. den reinen Monolayer aus der Biotinverbindung 5 erhält man eine Dicke von 260 nm. Vergleicht man mit dem theoretischen Wert von ca. 250 nm, der aus dem Anteil von ca. 360 nm für den Biotin tragenden Teil des Disulfids und ca. 130 nm für den nicht Biotin tragenden Anteil folgt, ist die Oberfläche mit einem dichten Monolayer belegt. Da nur die Hälfte der Spacermoleküle mit einem Biotin verknüpft sind, ist die Belegung mit Biotin 50%.

Für die "Mischung" 5 erhält man eine dichte Belegung mit dem Biotin-freien Disulfid; für die Mischungen 2 - 4 abnehmende Dicken, die auf einen dem Mischungsverhältnis in der Inkubationslösung entsprechenden Anteil der Biotinverbindung 5 schließen lassen.

Beispiel 24

Bindung von Streptavidin an die Biotin tragenden Monolayer aus Beispiel 23

Analog Beispiel 5 werden die in Beispiel 23 erhaltenen Biotin tragenden Monolayer mit Streptavidin inkubiert. Die Sättigungswerte für den Dickenzuwachs durch die Streptavidinbindung sind in Fig. 2 gezeigt. Für den Molenbruch von 0.1 - 0.5 an Biotin beobachtet man eine sehr hohe Streptavidinbindefähigkeit. Es resultieren dichte Streptavidinfilme mit einer Belegung zwischen 67% und 100%. Die Bindekinetik ist mit Halbwertszeiten von 1-2 min. sehr schnell.

Beispiel 25

Synthese von 1-tert. Butyloxycarbonyl-1,8-diamino-dioxaoctan,
(mono-BOC-DADOO)

Eine Lösung von 142 g (1 mol) 1,8-Diamino-3,6-dioxaoctan (DADOO) in 900 ml Dioxan/Wasser (1/1 v/v) wird unter rühren langsam mit einer Lösung von 109 g (0,5 mol) Di-tert. butyldi-carbonat in 450 ml Dioxan versetzt. Nach der Zugabe wird das Gemisch noch 1,5 h bei 20°C gerührt, anschließend das Lösungsmittel abdestilliert und der Rückstand in 1 l Ethylacetat/Wasser (1/1 v/v) aufgenommen. Nach dem Abtrennen der wäßrigen Phase extrahiert man die organische Phase zweimal mit je 100 ml 0,1 N HCl. Die wäßrigen Phasen werden vereinigt, der pH-Wert mit verdünnter Natronlauge auf pH 9 bis 10 gestellt und die Lösung einer Flüssig-Flüssig-Extraktion im Perforator unterworfen. Nach 8-stündigem Extrahieren mit 750 ml Ethylacetat wird das Lösungsmittel entfernt und der Rückstand am Hochvakuum getrocknet.

Ausbeute: 32 g (26 %)

DC: Kieselgel 60,

Eluens Butylacetat/Wasser/Ammoniumhydroxid = 30/15/5,

RF = 0,45

Beispiel 26

Synthese von 1-(Biotin-aminocaprinsäure)-(1,8-diamino-4,6-dioxaoctan)-amid, (Biotin-X-DADOO)

Eine Lösung von 0,9 g (2 mmol) D-Biotinoyl-aminocaprinsäure N-hydroxysuccinimidester (Boehringer Mannheim, Best.Nr. 1003933) und 0,5 g (2 mmol) mono-BOC-DADOO in 10 ml Dioxan und 10 ml 0,1 mol/l Kaliumphosphatpuffer pH 8,5 werden ca. 2 Stunden bei 20°C gerührt. Nach beendeter Reaktion (DC-Kontrolle: Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol = 3/7, RF = 0,6) wird das Lösungsmittel im Vakuum abgedampft und der

Rückstand mit 1 ml Trifluoressigsäure versetzt. Man rührt ca. 30 min bis zur vollständigen Abspaltung der BOC-Gruppe. Anschließend dampft man die Trifluoressigsäure im Vakuum ab, versetzt den Rückstand mit 5 ml Ethylacetat, filtriert von Ungelöstem ab und dampft das Filtrat zur Trockene ein.

Ausbeute: 0,96 g (98 %)

DC: Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol = 2:8, RF = 0,2

Beispiel 27

Synthese von S-Acetyl-mercaptopropionsäure

Zu 10,6 g (100 mmol) Mercaptopropionsäure wird bei 20°C langsam 8,6 g (110 mmol) Acetylchlorid zugetropft. Nach beendeter Zugabe wird 10 min auf 100°C erhitzt. Das Reaktionsgemisch wird einer Vakuumdestillation unterzogen und das Produkt bei 0,4 bar und 105°C rein gewonnen.

Ausbeute: 5,8 g (36 %)

$^1\text{H-NMR}$ (CDCl_3): δ (ppm) = 2,3 (s, 3H), 2,7 (t, 2H), 3,1 (t, 2H).

Beispiel 28

Synthese von N-Succinimidyl-S-acetylthiopropionat, (SATP)

16,2 g (0,1 mol) S-Acetyl-mercaptopropionsäure, 12,7 g (0,11 mol) N-Hydroxysuccinimid und 22,7 g (0,11 mol) Dicyclohexylcarbodiimid werden in 0,4 l absolutem Ethylacetat 16 h bei 20°C gerührt. Ausgefallener Niederschlag wird abfiltriert und das Filtrat im Vakuum eingedampft. Der ölige Rückstand wird in wenig Ethylacetat aufgenommen und gekühlt. Dabei fällt weiterer Niederschlag aus, der verworfen wird. Dieser Vorgang wird zweimal wiederholt. Aus dem letzten Filtrat erhält man nach Eindampfen 13 g (50 %) SATP.

$^1\text{H-NMR}$ (CDCl_3): δ (ppm) = 2,3 (s, 3H), 2,8 (s, 4H), 2,9 (m, 2H), 3,1 (m, 2H).

Beispiel 29

Synthese von Biotin-aminocapronsäure-amidodioxaoctyl-mercaptopropionsäure-amid, (Biotin-Verbindung 7)

Eine Lösung aus 0,96 g (2 mmol) Biotin-X-DADOO (aus Beispiel 26) und 0,5 g (2 mmol) SATP (aus Beispiel 28) werden in 20 ml Dioxan und 20 ml 0,1 mol/l Kaliumphosphatpuffer pH 8,5 bei 20°C 2 h gerührt. Anschließend wird die Lösung zur Trockene eingedampft, der Rückstand mit 2 ml Trifluoressigsäure aufgenommen und unter Inertgas 0,5 h bei 20°C gerührt. Die Aufreinigung erfolgt durch Flash-Chromatographie an Kieselgel (Eluens: Ethylacetat/Methanol = 3:7).

Ausbeute: 150 mg (13 %)

DC: Kieselgel 60, Ethylacetat/Methanol = 3/7,

RF = 0,35

Beispiel 30

Synthese von Biotinamido-3,6-dioxaoctyl-S-acetyl-mercaptopropionsäureamid, (Biotin-DADOO-SATP)

1 g (2,7 mmol) Biotin-DADOO gelöst in 40 ml 0,1 mol/l Kaliumphosphatpuffer pH 7,0 wird langsam mit einer Lösung aus 1,4 g (5,35 mmol) SATP (aus Beispiel 28) in 40 ml Dioxan versetzt. Während der Zugabe muß der pH-Wert kontinuierlich mit 0,1 mol/l Kaliumphosphatpuffer auf pH 7,0 nachgestellt werden. Nach beendeter Zugabe wird noch 10 min gerührt und anschließend zur Trockene eingeeengt. Das Rohprodukt kann ohne weitere Aufreinigung in die folgende Stufe eingesetzt werden.

DC: Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol = 3,5/7,5,

RF = 0,35.

Beispiel 31

Synthese von Bis-(biotinamido-3,6-dioxaoctyl)-mercaptopropionsäureamid-disulfid, (Biotin-Verbindung 8)

1,6 g des Rohproduktes aus Beispiel 30 wird in 100 ml Stickstoff-gesättigtem 0,5 mol/l Kaliumphosphatpuffer pH 7,5 gelöst und mit 5,4 ml 1 mol/l methanolischer Hydroxylamin-Lösung versetzt. Es wird 2 h bei 20°C gerührt, anschließend im Vakuum zur Trockene eingedampft und über Flash-Chromatographie an Kieselgel (Ethylacetat/Methanol = 3/7) aufgereinigt.

Ausbeute: 150 mg (6 %)

DC: Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol = 3/7,

RF = 0,35

Beispiel 32

Synthese von Biotinamido-3,6-dioxaoctyl-S-acetylmercaptoessigsäureamid, (Biotin-DADOO-SATA)

Die Herstellung erfolgt analog Beispiel 30 aus 187 mg (0,8 mmol) N-Succinimidyl-S-acetyl-thioacetat (SATA) (Boehringer Mannheim, Best.Nr. 1081765) und 300 mg (0,8 mmol) Biotin-DADOO.

Ausbeute: 109 mg (49 %)

DC: Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol = 6,5/3,5

RF = 0,35

Beispiel 33

Synthese von Bis-(biotinamido-3,6-dioxaoctyl)-mercaptoessigsäureamid-disulfid, (Biotin-Verbindung 9)

Die Herstellung erfolgt analog Beispiel 31 aus 100 mg (0,2 mmol) Biotin-DADOO-SATA und 0,25 ml 1 mol/l methanolischer Hydroxylaminlösung.

Ausbeute: 55 mg (60 %).

DC: Kieselgel 60, Eluens Ethylacetat/Methanol = 3/7,

RF = 0,35

P a t e n t a n s p r ü c h e

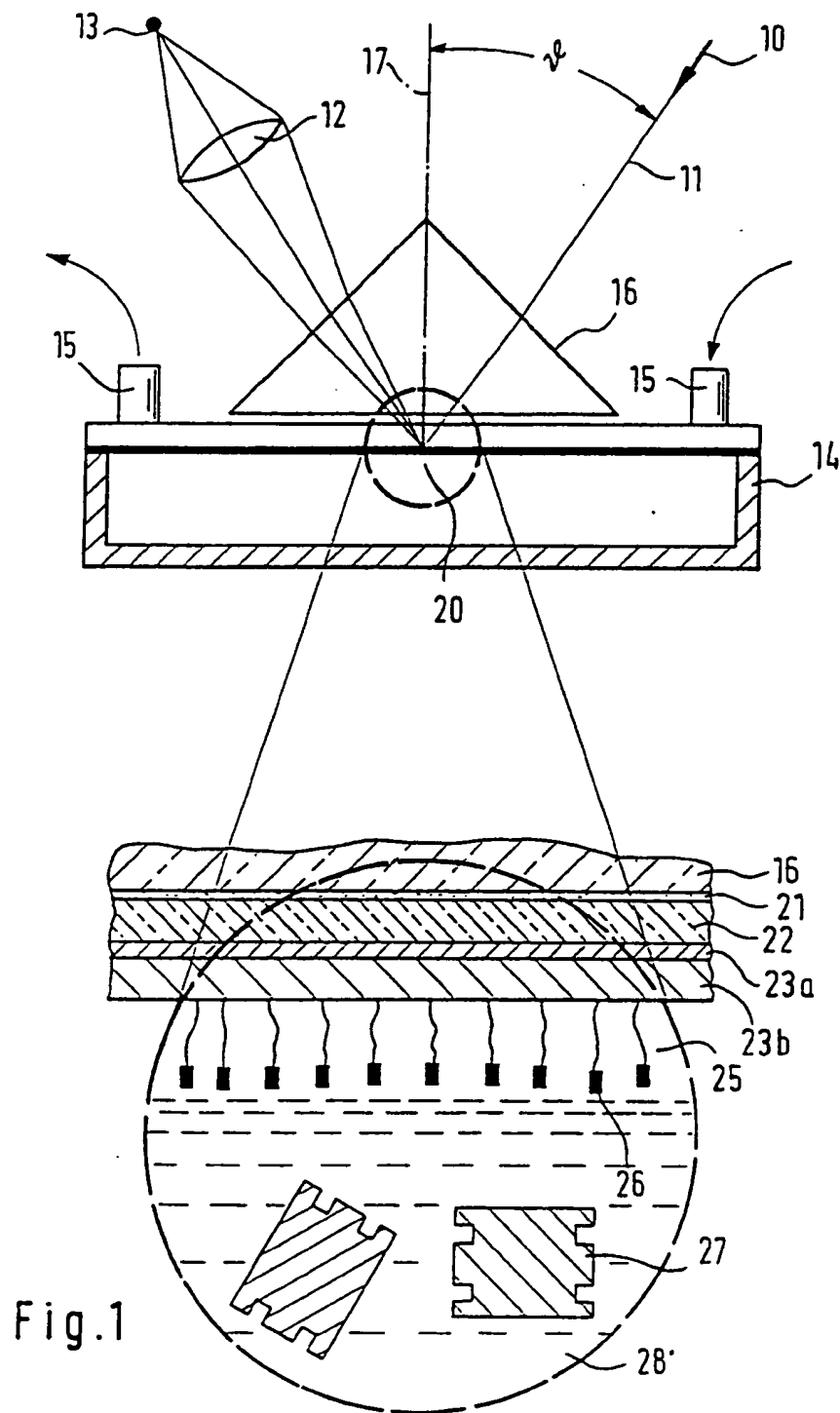
1. Bindematrix, enthaltend ein Trägermaterial und einen daran über Ankergruppen adsorbierten Festphasen-Reaktanden, der mit mindestens einem freien Reaktionspartner bindefähig ist,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß der Festphasen-Reaktand eine verdünnte und im wesentlichen lateral homogene Bindeschicht auf der Oberfläche des Trägermaterials bildet.
2. Bindematrix nach Anspruch 1,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die Belegung des Festphasen-Reaktanden auf der Oberfläche des Trägermaterials von 0,1 bis 90 % der maximalen Belegung ist.
3. Bindematrix nach Anspruch 2,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die Belegung des Festphasen-Reaktanden auf der Oberfläche des Trägermaterials von 0,5 bis 70 % der maximalen Belegung ist.
4. Bindematrix nach Anspruch 3,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die Belegung des Festphasen-Reaktanden auf der Oberfläche des Trägermaterials von 1 bis 40 % der maximalen Belegung ist.
5. Bindematrix nach einem der Ansprüche 1 bis 4,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß das Trägermaterial eine Metall-, Metalloxid- oder Glasoberfläche aufweist.

6. Bindematrix nach Anspruch 5,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß das Trägermaterial eine Gold-, Silber- oder Palladiumoberfläche aufweist und die Ankergruppe eine Thiol-, Disulfid- oder eine Phosphingruppe ist.
7. Bindematrix nach einem der Ansprüche 1 bis 6,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die Ankergruppe mit dem Festphasen-Reaktanden über ein flexibles Spacermolekül verknüpft ist.
8. Bindematrix nach Anspruch 6,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß das flexible Spacermolekül mindestens eine Alkylen-
gruppe der Formel $(CH_2)_n$ enthält, worin n eine natürliche Zahl zwischen 1 und 30 ist.
9. Bindematrix nach Anspruch 7 oder 8,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß ein Spacermolekül mit zwei oder mehreren Molekülen
des Festphasen-Reaktanden verknüpft ist.
10. Bindematrix nach Anspruch 9,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß das Spacermolekül aus Cystamin gebildet ist.
11. Bindematrix nach Anspruch 7 oder 8,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß sich zwischen dem Spacermolekül und dem Festphasen-
Reaktanden eine hydrophile Linkergruppe befindet.
12. Bindematrix nach Anspruch 11,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die hydrophile Linkergruppe eine oder mehrere Oxy-
ethylengruppen enthält.

13. Bindematrix nach Anspruch 12,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die hydrophile Linkergruppe durch ein Amin- oder
Hydroxyl-terminiertes Polyethylenoxid gebildet wird.
14. Bindematrix nach Anspruch 13,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die hydrophile Linkergruppe aus 1,8-Diamino-3,6-
dioxaoktan gebildet ist.
15. Bindematrix nach einem der Ansprüche 7 bis 14,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß sie neben den mit Festphasen-Reaktanden verknüpften
Spacer-Molekülen noch Spacermoleküle enthält, die mit
Ankergruppen versehen sind, aber nicht mit Festphasen-
Reaktanden verknüpft sind.
16. Bindematrix nach einem der vorhergehenden Ansprüche,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß der Festphasen-Reaktand ein mit einem Antikörper
bindefähiges Antigen oder Hapten ist.
17. Bindematrix nach einem der Ansprüche 1 bis 15,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß der Festphasen-Reaktand Biotin ist.
18. Bindematrix nach Anspruch 7 oder 8,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß der Festphasen-Reaktand aus einer inneren und einer
äußeren Komponente besteht, wobei die äußere Komponente
mit mindestens einem freien Reaktionspartner bindefähig
ist.

19. Bindematrix nach Anspruch 18,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die innere Komponente des Festphasen-Reaktanden eine unverdünnte Schicht auf der Oberfläche des Trägermaterials bildet und die äußere Komponente an die innere Komponente durch Affinitätsbindung gekoppelt ist.
20. Bindematrix nach Anspruch 19,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß die innere Komponente Biotin und die äußere Komponente Streptavidin ist.
21. Verfahren zur Bestimmung eines Analyten in einer Problelösung mittels einer spezifischen Bindungsreaktion zwischen mindestens zwei bioaffinen Reaktanden, von denen einer an eine Festphase gekuppelt vorliegt und der oder die anderen Reaktionspartner frei sind,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man einen Festphasen-Reaktanden verwendet, der Bestandteil einer Bindematrix nach einem der Ansprüche 1 bis 20 ist.
22. Verfahren nach Anspruch 21,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man die spezifische Bindungsreaktion optisch, elektronisch, über die Wärmetönung oder die Massenbilanz bestimmt.
23. Verfahren nach Anspruch 21,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man die spezifische Bindungsreaktion durch reflexionsoptische Techniken bestimmt.
24. Verfahren nach Anspruch 23,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man die spezifische Bindungsreaktion plasmonenspektroskopisch bestimmt.

25. Verfahren nach Anspruch 21,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man die spezifische Bindungsreaktion potentio-
metrisch oder amperometrisch bestimmt.
26. Verfahren nach Anspruch 21,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man die spezifische Bindungsreaktion über die elek-
trische Leitfähigkeit oder Kapazitätsänderung bestimmt.
27. Verfahren zur Herstellung einer Bindematrix nach einem
der Ansprüche 1 bis 20,
d a d u r c h g e k e n n z e i c h n e t ,
daß man das Trägermaterial mit einer Reaktionslösung
inkubiert, worin Moleküle enthalten sind, welche die an
das Trägermaterial adsorbierte Bindeschicht bilden.



2 / 5

Fig. 2

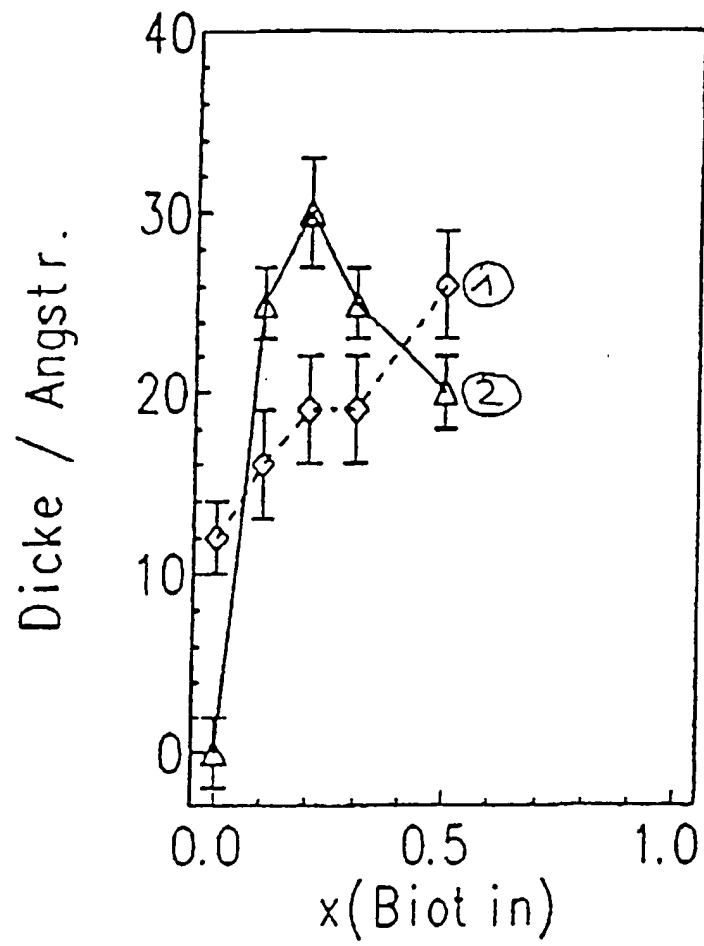
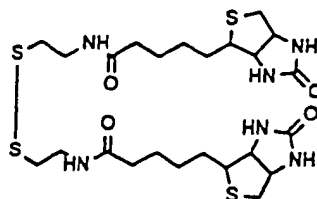
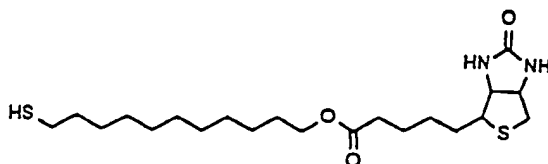


Fig. 3a

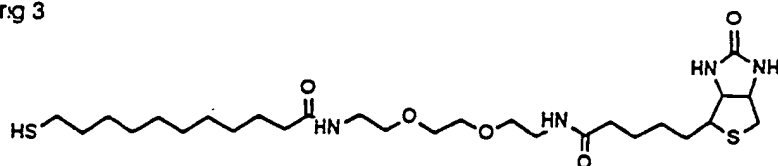
Biotinverbindung 1



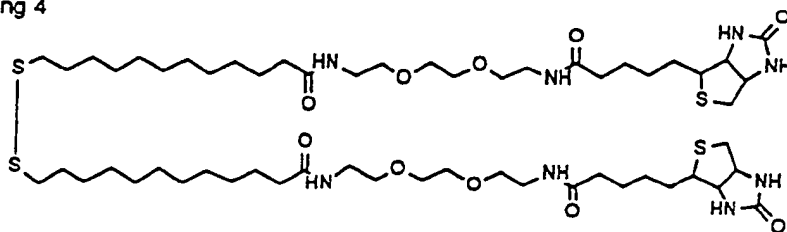
Biotinverbindung 2



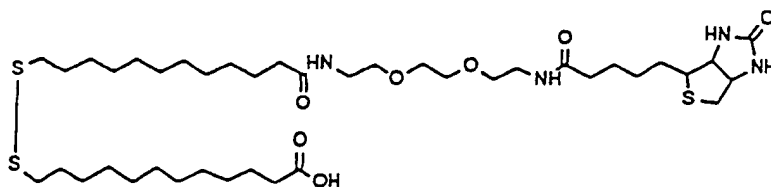
Biotinverbindung 3



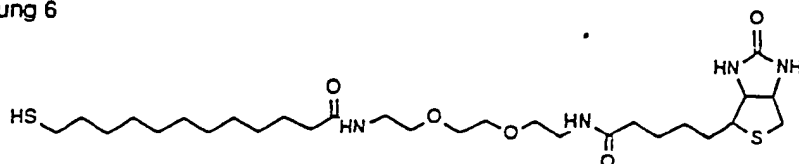
Biotinverbindung 4



Biotinverbindung 5



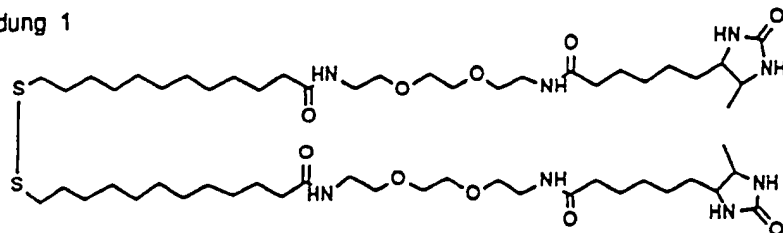
Biotinverbindung 6



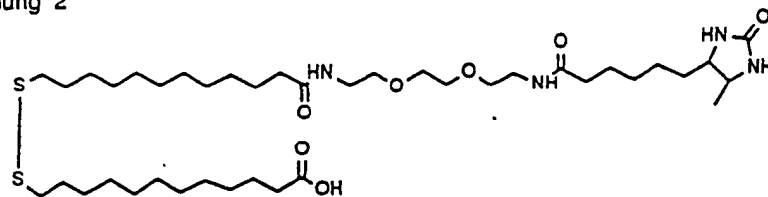
4/5

Fig. 3b

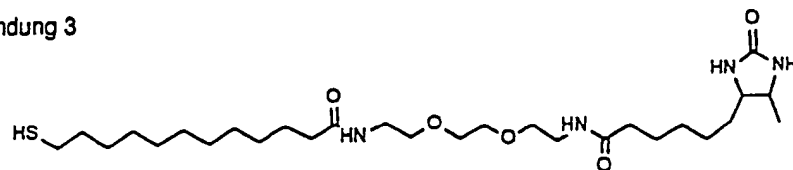
Desthioverbindung 1



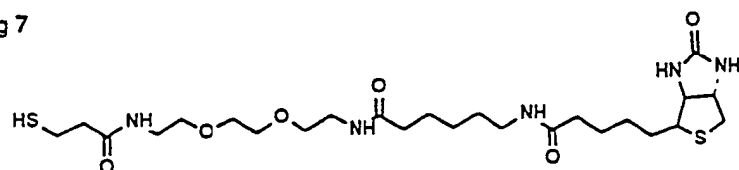
Desthioverbindung 2



Desthioverbindung 3



Biotinverbindung 7



Biotinverbindung 8

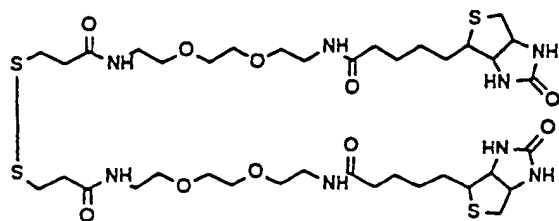
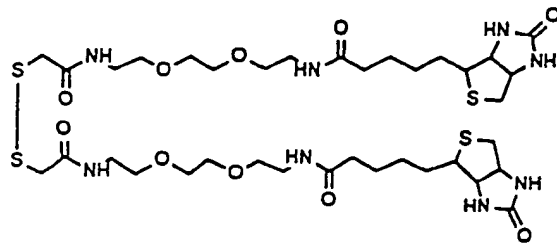
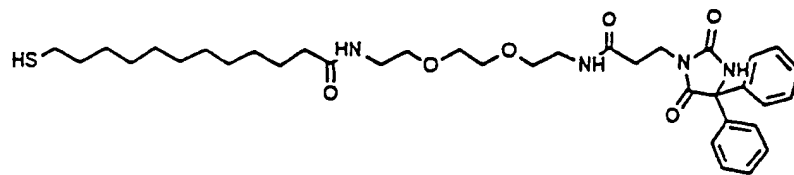


Fig. 3c

Biotinverbindung 9



Diphenylhydantoinverbindung



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No. PCT/EP 91/02393

I. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER (If several classification symbols apply, indicate all) ⁶		
According to International Patent Classification (IPC) or to both National Classification and IPC Int.Cl. 5 G01N33/543; G01N 1/551; G01N33/547; G01N21/55 G01N27/00		
II. FIELDS SEARCHED		
Minimum Documentation Searched ⁷		
Classification System	Classification Symbols	
Int.Cl. 5	G01N	
Documentation Searched other than Minimum Documentation to the extent that such Documents are included in the Fields Searched ⁸		
III. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT ⁹		
Category ¹⁰	Citation of Document, ¹¹ with indication, where appropriate, of the relevant passages ¹²	Relevant to Claim No. ¹³
Y	BIOCHEMISTRY. Vol. 28, 1989, EASTON, PA US pages 8221 - 8227; R. BLANKENBURG ET AL.: 'INTERACTION BETWEEN BIOTIN LIPIDS AND STREPTAVIDIN IN MONOLAYERS: FORMATION OF ORIENTED TWO-DIMENSIONAL PROTEIN DOMAINS INDUCED BY SURFACE RECOGNITION' cited in the application see the whole document ---	1-13,16, 17,21-27
Y	EP,A,0 254 575 (ARES-SERONO RESEARCH & DEVELOPMENT LTD PARTNERSHIP) 27 January 1988 cited in the application see page 3, line 65 - page 4, line 5; table 1 ---	1-13,16, 17,21-27
Y	EP,A,0 295 073 (CHROMATOCHEM INC) 14 December 1988 see abstract ---	1-11
<div style="display: flex; justify-content: space-between;"> <div style="width: 45%;"> <p>¹⁰ Special categories of cited documents:</p> <p>"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance</p> <p>"E" earlier document but published on or after the international filing date</p> <p>"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)</p> <p>"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means</p> <p>"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed</p> </div> <div style="width: 45%;"> <p>"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention</p> <p>"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step</p> <p>"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.</p> <p>"A" document member of the same patent family</p> </div> </div>		
IV. CERTIFICATION		
Date of the Actual Completion of the International Search		Date of Mailing of this International Search Report
11 March 1992 (11.03.92)		18 March 1992 (18.03.92)
International Searching Authority		Signature of Authorized Officer
European Patent Office		

III. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT (CONTINUED FROM THE SECOND SHEET)		
Category *	Citation of Document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to Claim No
Y	EP,A,0 339 821 (UNITED KINGDOM ATOMIC ENERGY AUTHORITY) 2 November 1989 cited in the application see the whole document ---	1-13,16, 17,21-27
A	EP,A,0 112 721 (COMTECH RESEARCH UNIT LIMITED) 4 June 1984 cited in the application ---	
A	EP,A,0 263 184 (TORAY INDUSTRIES INC) 13 April 1988 ---	

**ANNEX TO THE INTERNATIONAL SEARCH REPORT
ON INTERNATIONAL PATENT APPLICATION NO. EP 9102393
SA 53980**

This annex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report.
The members are as contained in the European Patent Office EDP file on
The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information. 11/03/92

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
EP-A-0254575	27-01-88	AU-B- 594176	01-03-90
		AU-A- 7600787	28-01-88
		JP-A- 63100355	02-05-88
		US-A- 4992385	12-02-91
EP-A-0295073	14-12-88	JP-A- 1072054	16-03-89
EP-A-0339821	02-11-89	GB-A- 2217447	25-10-89
		JP-A- 2161346	21-06-90
EP-A-0112721	04-07-84	AU-B- 570425	17-03-88
		AU-A- 2410684	17-07-84
		CA-A- 1237645	07-06-88
		DE-A- 3376685	23-06-88
		WO-A- 8402578	05-07-84
		JP-T- 60500309	07-03-85
EP-A-0263184	13-04-88	US-A- 4931384	05-06-90
		WO-A- 8706007	09-10-87
		US-A- 5043278	27-08-91

EPO FORM P079

For more details about this annex : see Official Journal of the European Patent Office, No. 12/82

I. KLASSEFIZIKATION DES ANMELDUNGSGEGENSTANDS (bei mehreren Klassifikationssymbolen sind alle anzugeben) ⁶		
Nach der Internationalen Patentklassifikation (IPC) oder nach der nationalen Klassifikation und der IPC		
Int.Kl. 5 G01N33/543; G01N33/551; G01N33/547; G01N21/55 G01N27/00		
II. RECHERCHIERTE SACHGEBIETE		
Recherchierte Mindestprüfstoff ⁷		
Klassifikationssystem	Klassifikationssymbole	
Int.Kl. 5	G01N	
Recherchierte nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, soweit diese unter die recherchierten Sachgebiete fallen ⁸		
III. EINSCHLAGIGE VERÖFFENTLICHUNGEN ⁹		
Art. ⁹	Kennzeichnung der Veröffentlichung ¹¹ , soweit erforderlich unter Angabe der maßgeblichen Teile ¹²	Betr. Anspruch Nr. ¹³
Y	BIOCHEMISTRY. Bd. 28, 1989, EASTON, PA US Seiten 8221 - 8227; R. BLANKENBURG ET AL.: 'INTERACTION BETWEEN BIOTIN LIPIDS AND STREPTAVIDIN IN MONOLAYERS: FORMATION OF ORIENTED TWO-DIMENSIONAL PROTEIN DOMAINS INDUCED BY SURFACE RECOGNITION' In der Anmeldung erwähnt siehe das ganze Dokument	1-13, 16, 17, 21-27
Y	EP,A,0 254 575 (ARES-SERONO RESEARCH & DEVELOPMENT LTD PARTNERSHIP) 27. Januar 1988 In der Anmeldung erwähnt siehe Seite 3, Zeile 65 - Seite 4, Zeile 5; Tabelle 1	1-13, 16, 17, 21-27
Y	EP,A,0 295 073 (CHROMATOCHEM INC) 14. Dezember 1988 siehe Zusammenfassung	1-11
<p>¹⁰ Besondere Kategorien von angegebenen Veröffentlichungen¹⁰:</p> <p>"A" Veröffentlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist</p> <p>"E" Älteres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen Anmeldedatum veröffentlicht worden ist</p> <p>"L" Veröffentlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft erscheinen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer anderen im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden soll oder die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie ausgeführt)</p> <p>"O" Veröffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, eine Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht</p> <p>"P" Veröffentlichung, die vor dem internationalen Anmeldedatum, aber nach dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist</p> <p>"T" Spätere Veröffentlichung, die nach dem internationalen Anmeldedatum oder dem Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist und mit der Anmeldung nicht kollidiert, sondern nur zum Verständnis des der Erfindung zugrundeliegenden Prinzips oder der ihr zugrundeliegenden Theorie angegeben ist</p> <p>"X" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als neu oder auf erfinderischer Tätigkeit beruhend betrachtet werden</p> <p>"Y" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als auf erfinderischer Tätigkeit beruhend betrachtet werden, wenn die Veröffentlichung mit einer oder mehreren anderen Veröffentlichungen dieser Kategorie in Verbindung gebracht wird und diese Verbindung für einen Fachmann naheliegend ist</p> <p>"A" Veröffentlichung, die Mitglied derselben Patentfamilie ist</p>		
IV. BESCHEINIGUNG		
Datum des Abschlusses der internationalen Recherche	Absenddatum des internationalen Recherchenberichts	
11. MAERZ 1992	18. 03. 92	
Internationale Recherchenbehörde	Unterschrift des bevollmächtigten Bediensteten	
EUROPAISCHES PATENTAMT	Pedro Cartagena Abella P	

III. EINSCHLAGIGE VERÖFFENTLICHUNGEN (Fortsetzung von Blatt 2)

Art °	Kennzeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angabe der maßgeblichen Teile	Betr. Anspruch Nr.
Y	EP,A,0 339 821 (UNITED KINGDOM ATOMIC ENERGY AUTHORITY) 2. November 1989 in der Anmeldung erwähnt siehe das ganze Dokument ---	1-13, 16, 17, 21-27
A	EP,A,0 112 721 (COMTECH RESEARCH UNIT LIMITED) 4. Juli 1984 in der Anmeldung erwähnt ---	
A	EP,A,0 263 184 (TORAY INDUSTRIES INC) 13. April 1988 ----	

ANHANG ZUM INTERNATIONALEN RECHERCHENBERICHT ÜBER DIE INTERNATIONALE PATENTANMELDUNG NR.

EP 9102393
SA 53980

In diesem Anhang sind die Mitglieder der Patentfamilien der im obengenannten internationalen Recherchenbericht angeführten Patendokumente angegeben.
Die Angaben über die Familienmitglieder entsprechen dem Stand der Datei des Europäischen Patentamts am 11/03/92.
Diese Angaben dienen nur zur Unterrichtung und erfolgen ohne Gewähr.

11/03/92

Im Recherchenbericht angeführtes Patendokument	Datum der Veröffentlichung	Mitglied(er) der Patentfamilie	Datum der Veröffentlichung
EP-A-0254575	27-01-88	AU-B- 594176	01-03-90
		AU-A- 7600787	28-01-88
		JP-A- 63100355	02-05-88
		US-A- 4992385	12-02-91
EP-A-0295073	14-12-88	JP-A- 1072054	16-03-89
EP-A-0339821	02-11-89	GB-A- 2217447	25-10-89
		JP-A- 2161346	21-06-90
EP-A-0112721	04-07-84	AU-B- 570425	17-03-88
		AU-A- 2410684	17-07-84
		CA-A- 1237645	07-06-88
		DE-A- 3376685	23-06-88
		WO-A- 8402578	05-07-84
		JP-T- 60500309	07-03-85
EP-A-0263184	13-04-88	US-A- 4931384	05-06-90
		WO-A- 8706007	09-10-87
		US-A- 5043278	27-08-91

EPO FORM P0473

Für nähere Einzelheiten zu diesem Anhang : siehe Amtsblatt des Europäischen Patentamts, Nr.12/82